

remel EN Rapid™ NF Plus System

REF R8311005.....**Σ** 20

1. INTENDED USE

Rapid™ NF Plus is a qualitative micromethod using enzyme reactions to identify clinical isolates grown on agar of medically important glucose-nonfermenting, Gram-negative bacteria and other select glucose-fermenting, Gram-negative bacteria not belonging to the family Enterobacteriaceae. Used in a diagnostic workflow to aid clinicians in treatment options for patients suspected of having bacterial infections. The device is not automated, is for professional use only and is not a companion diagnostic.

A complete listing of the organisms addressed by the Rapid NF Plus System is provided in the Rapid NF Plus Differential Chart.

2. SUMMARY AND EXPLANATION

The Rapid NF Plus System is comprised of (1) Rapid NF Plus Panels and (2) Rapid NF Plus Reagent. Rapid NF Plus Panels are disposable plastic trays with 10 reaction cavities, which contain dehydrated reactants. The Panel allows simultaneous inoculation of each cavity with a predetermined amount of inoculum. A suspension of the test organism in Rapid Inoculation Fluid is used as the inoculum which rehydrates and initiates test reactions. After incubation of the panel, each test cavity is examined for reactivity by noting the development of a color. In some cases, reagents must be added to the test cavities to provide a color change. The resulting pattern of positive and negative test scores is used as the basis for identification of the test isolate by comparison with the probability values in the Differential Chart (Table 4), or by use of the Rapid ERIC™ software.

3. PRINCIPLE

The tests used in the Rapid NF Plus System are based upon the microbial degradation of specific substrates detected by various indicator systems. The reactions employed are a combination of conventional tests and single-substrate chromogenic tests and are described below in Table 1.

4. REAGENTS

Rapid NF Plus Reagent (provided with kit) (15 ml/Bottle)
Reactive Ingredient per Liter:

p-Dimethylaminocinnamaldehyde 0.05 g

Rapid Inoculation Fluid
(R8325102, supplied separately) (1 ml/Tube)
KCl 6.0 g
CaCl₂..... 0.5 g
Demineralized Water 1000.0 ml

Rapid Nitrate A Reagent
(R8309003, supplied separately) (15 ml/Bottle)
Sulfanilic Acid 8.0 g
Glacial Acetic Acid 280.0 ml
Demineralized Water 900.0 ml

Rapid Spot Indole Reagent
(R8309002, supplied separately) (15 ml/Bottle)

p-Dimethylaminocinnamaldehyde 10.0 g
Hydrochloric Acid 100.0 ml
Demineralized Water 900.0 ml

5. WARNINGS & PRECAUTIONS

This product is for *in vitro* diagnostic use and should be used by properly trained individuals. Precautions should be taken against the dangers of microbiological hazards by properly sterilizing specimens, containers, media, and test panels after use. Directions should be read and followed carefully.

Non-disposable apparatus should be sterilised by any appropriate procedure after use, although the preferred method is to autoclave for 15 minutes at 121°C; disposables should be autoclaved or incinerated. Spillage of potentially infectious materials should be removed immediately with absorbent paper tissue and the contaminated area swabbed with a standard bacterial disinfectant or 70% alcohol. Do NOT use sodium hypochlorite. Materials used to clean spills, including gloves, should be disposed of as biohazardous waste.

Do not use reagents beyond the printed expiration dates.

Do not use if there is any evidence of contamination or other signs of deterioration.

Any serious incident that has occurred in relation to the device shall be reported to the manufacturer and the competent authority of the Member State in which the user and/or the patient is established. In the event of malfunction do not use device.

Caution!

- Rapid NF Plus Reagent is toxic and may cause harm to the environment. Harmful by inhalation, contact with skin or eyes, or if swallowed. May impair fertility or cause harm to unborn child.
- Rapid Nitrate A Reagent and Rapid Spot Indole Reagent may cause irritation to skin, eyes, and respiratory system.
- Refer to Safety Data Sheet, available on company website, and product labeling for information on potentially hazardous components, for detailed information on reagent chemicals.

Composition / information on ingredients

2-Methoxyethanol 109-86-4

Acetic acid 64-19-7

Hydrochloric acid 7647-01-0

WARNING! This product contains a chemical known in the State of California to cause birth defects or other reproductive harm.

Emergency Telephone Number: INFOTRAC - 24 Hour

 US ONLY US & EU	H335	May cause respiratory irritation
	H336	May cause drowsiness or dizziness
	H360	May damage fertility. May damage the unborn child
	H373	May cause damage to organs through prolonged or repeated exposure
	P201	Obtain special instructions before use
	P202	Do not handle until all safety precautions have been read and understood
	P281	Use personal protective equipment as required
	P260	Do not breathe dust/fume/gas/mist/ vapors/spray
	P271	Use only outdoors or in a well-ventilated area
	P308+P313	IF exposed or concerned: Get medical attention/advice
	P304+P340	IF INHALED: Remove victim to fresh air and keep at rest in a position comfortable for breathing.
	P405	Store locked up
	P403+P233	Store in a well-ventilated place. Keep container tightly closed
	P501	Dispose of contents/container to an approved waste disposal plant

Number: 1-800-535-5053. Outside of the United States, call 24 Hour Number: 001-352-323-3500 (Call Collect)

6. STORAGE

2°C-8°C

Rapid NF Plus System, Rapid Nitrate A, and Rapid Spot Indole Reagents should be stored in their original containers at 2-8°C until use. Allow products to equilibrate to room temperature before use. DO NOT interchange reagents among different Rapid systems. Remove only the number of panels necessary for testing. Reseal the plastic pouch and promptly return to 2-8°C. Panels must be used the same day they are removed from storage. Rapid Inoculation Fluid should be stored in its original container at room temperature (20-25°C) until used.

7. PRODUCT DETERIORATION

This product should not be used if (1) the expiration date has passed, (2) the plastic tray is broken or the lid is compromised, or (3) there are other signs of deterioration.

8. SPECIMEN COLLECTION, STORAGE, AND TRANSPORT

Specimens should be collected and handled following recommended guidelines.^{11,12}

9. MATERIALS SUPPLIED

- 20 Rapid NF Plus panels
- 20 Report forms
- 1 Rapid NF Plus Reagent (one plastic dropper-bottle containing reagent sufficient for 20 panels)
- 2 chipboard incubation trays.
- 1 Color guide
- Instructions for use (IFU).

10. CONTENTS SYMBOLS

NF Plus Panels	NF Plus Panels
Report Forms	Rapid Report Forms
NF Plus Reagent	NF Plus Reagent
Incubation Trays	Incubation Trays

11. MATERIALS REQUIRED BUT NOT SUPPLIED

- Loop sterilization device
- Inoculating loop, swabs, collection containers
- Incubators, alternative environmental systems
- Supplemental media
- Quality control organisms
- Gram stain reagents
- Microscope slides
- Oxidase reagent
- Cotton swabs
- Rapid Inoculation Fluid-1 ml (R8325102)
- Rapid Nitrate A Reagent (R8309003)
- Rapid Spot Indole Reagent (R8309002)
- McFarland #1 and #3 turbidity standards or equivalents (R20411 & R20413
- Pipettes,
- ERIC (Electronic Rapid Compendium, R8323600) (Optional).

12. PROCEDURE

Inoculum Preparation:

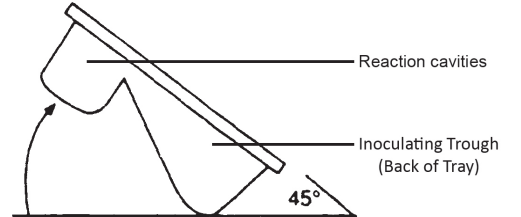
- Test organisms must be grown in pure culture and examined by Gram stain and oxidase prior to use in the system.
Note: The oxidase test should be interpreted with caution when using bacterial growth from differential agars that contain dyes which may interfere with interpretation.
- Test organisms may be removed from a variety of selective and nonselective agar growth media. The following types of media are recommended: Tryptic Soy Agar (TSA) with or without 5% Sheep Blood; MacConkey Agar.
Notes:
 - Some media containing or supplemented with mono- or disaccharides are not recommended since they may suppress glycolytic activity and reduce test selectivity.
 - Plates used for preparing inoculum should preferably be 18-24 hours old. Slow-growing isolates may be tested using 48 hour plates.
 - The use of media other than those recommended may compromise test performance.
- Using a cotton swab or inoculating loop, suspend sufficient growth from the agar plate culture in Rapid Inoculation Fluid (1 ml) to achieve a visual turbidity equal to at least a #1 McFarland turbidity standard or equivalent, but not in excess of a #3 McFarland standard or equivalent.

Notes:

- Suspensions significantly less turbid than a #1 McFarland standard will result in aberrant reactions.
 - Bacterial suspensions that are more turbid than a #1 McFarland standard will not affect test performance and are recommended for stock cultures and quality control strains. However, suspensions prepared with a turbidity significantly greater than a #3 McFarland standard may compromise test performance.
 - Suspensions should be mixed thoroughly and vortexed if required.
 - Suspensions should be used within 15 minutes of preparation.
- An agar plate may be inoculated for purity and any additional testing that may be required using a loopful of the test suspension from the inoculation fluid tube. Incubate the plate for 18-24 hours at 35-37°C.

Inoculation of Rapid NF Plus Panels:

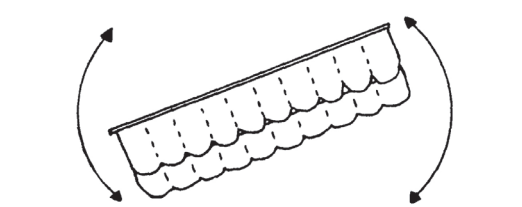
- Peel back the lid of the panel over the inoculation port by pulling the tab marked “Peel to Inoculate” up and to the left.
- Using a pipette, gently transfer the entire contents of the Inoculation Fluid tube into the upper right-hand corner of the panel. Reseal the inoculation port of the panel by pressing the peel-back tab back in place.
- After adding the test suspension, and while keeping the panel on a level surface, tilt the panel back away from the reaction cavities at approximately a 45° (see below).



- While tilted back, gently rock the panel from side to side to evenly distribute the inoculum along the rear baffles as illustrated below.

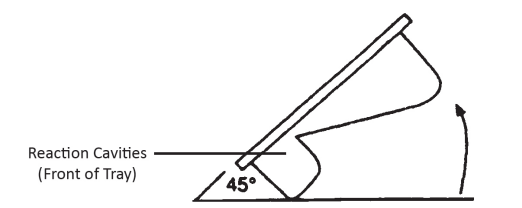
Table 1. Principles and Components of the Rapid NF Plus System

Cavity #	Test Code	Reactive Ingredient	Quantity	Principle	Bibliography #
Before Reagent Addition:					
1	ADH	Arginine	1.0%	Hydrolysis of arginine releases basic products which raise the pH and change the indicator.	1-3
2	TRD	Aliphatic thiol	0.2%	Utilization of the substrate lowers the pH and changes the indicator.	3
3	EST	Triglyceride	1.0%	Hydrolysis of the lipid releases fatty acids which lower the pH and change the indicator.	1-4
4	PHS	<i>p</i> -Nitrophenyl-phosphoester	0.1%	Enzymatic hydrolysis of the colorless aryl-substituted glycoside or phosphoester releases yellow σ - or p nitrophenol.	2, 3, 5, 6
5	NAG	<i>p</i> -Nitrophenyl-N-acetyl- β ,D-glu-cosaminide	0.1%		
6	α GLU	<i>p</i> -Nitrophenyl- α ,D-glucoside	0.1%		
7	β GLU	<i>p</i> -Nitrophenyl- β ,D-glucoside	0.1%		
8	ONPG	<i>p</i> -Nitrophenyl, β ,D-galactoside	0.1%		
9	URE	Urea	0.25%	Hydrolysis of urea produces basic products which raise the pH and change the indicator.	1-3
10	GLU	Glucose	1.0%	Utilization of glucose lowers the pH and changes the indicator.	1-3
After Reagent Addition:					
4	PRO	Proline- β -naphthylamide	0.1%	Enzymatic hydrolysis of the arylamide substrate releases free β -naphthylamine which is detected with Rapid NF Plus Reagent.	4, 6-10
5	PYR	Pyrrolidine- β -naphthylamide	0.1%		
6	GGT	γ -Glutamyl β -naphthylamide	0.1%		
7	TRY	Tryptophane β -naphthylamide	0.1%		
8	BANA	N-Benzyl-arginine- β -naphthylamide	0.1%		
9	IND	Tryptophane	0.4%	Utilization of tryptophane results in the formation of indole which is detected with Rapid Spot Indole Reagent.	1-3
10	NO ₃	Sodium nitrate	1.0%	Utilization of nitrate ion results in the formation of nitrite which is detected with Rapid Nitrate A Reagent.	1-3



- While maintaining a level, horizontal position (best achieved by using the bench top against the reaction cavity bottoms), slowly tilt the panel forward toward the reaction cavities until the inoculum flows along the baffles into the reaction cavities (see below). This should evacuate all of the inoculum from the rear portion of the panel.

Note: If the panel is tilted too quickly, air may be trapped at the test cavity junction, restricting fluid movement.



- Return the panel to a level position. If necessary, gently tap the panel on the bench top to remove any air trapped in the cavities.

Notes:

- Examine the test cavities, which should appear bubble-free and uniformly filled. Slight irregularities in test cavity fills are acceptable and will not affect test performance. If the panel is grossly misfilled, a

Rapid NF Plus Panel Test Location

Cavity #	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Test Code	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	α GLU	β GLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

Table 2. Interpretation of Rapid NF Plus System Tests* (See Colour Guide for Examples)

Cavity #	Test Code	Reagent	Reaction		Comments
			Positive	Negative	
Before Reagent Addition:					
1	ADH	None	Red	Yellow or light orange	Only the development of a distinct red color should be scored as positive.
2	TRD	None	Yellow, gold, or yellow-orange	Red or orange	Development of yellow, gold, or yellow-orange throughout the cavity should be scored as positive. A yellowish layer may form on the top of the cavity. Gently shake the panel to mix and score as outlined above.
3	EST	None	Yellow, gold, yellow-orange, or light orange	Red or dark orange	Development of yellow, gold, yellow-orange, or light orange throughout the cavity should be scored as positive. A red layer may form on the top of the cavity. Gently shake the panel to mix and score as outlined above.
4	PHS	None	Yellow	Clear or light tan	Any development of a yellow color throughout the cavity should be scored as positive.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	None	Red	Yellow, yellow-orange, or orange	Only the development of a distinct red color throughout the cavity should be scored as positive.
10	GLU	None	Yellow	Blue, blue-green, or green	Only a distinct yellow color throughout the cavity should be scored as positive. Record the cavity color in the space provided on the report form for reference if additional characteristics are needed for identification.
After Reagent Addition:					
4	PRO	RapiD NF Plus Reagent	Purple, violet, red, dark orange, or dark pink	Clear, tan, light orange, or very pale pink	Only significant color development should be scored as positive. Pale shades of color should be scored as negative.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA				
9	IND	RapiD Spot Indole Reagent	Brown or black	Orange or red	Any development of a brown-black color should be scored as positive. Any other color should be scored as negative.
10	NO ₃	RapiD Nitrate A Reagent	Red or orange	Clear, tan, or yellow	Any development of a red or orange color should be scored as positive. Any shade of yellow should be scored as negative. Note: RapiD Nitrate B Reagent is NOT REQUIRED.

*NOTE: Panels should be read by looking down through the reaction cavities against a white background.

Table 3. Quality Control Chart for RapID NF Plus Panels

Organism	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC® 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^a ATCC® 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC® 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b ATCC® 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, positive; –, negative; V, variable; (–), usually negative; (+), usually positive. ^aPreviously designated as *Acinetobacter calcoaceticus*

^bKey indicator strains demonstrate acceptable performance of the most labile substrate in the system and reactivity in a significant number of wells, according to Clinical and Laboratory Standards Institute recommendations for streamlined quality control.¹⁸ ^cPreviously designated as *Flavobacterium meningosepticum*

cavities 1 (ADH) through 10 (GLU) from left to right using the color guide and interpretation guide presented in Table 2. Panels should be read by looking down through the reaction cavities against a white background. Record the test scores in the appropriate boxes on the report form using the test code above the bar for bifunctional tests.

Note: Record the color of cavity 10 (GLU) in the space provided on the report form. Blue indicates alkalization, green indicates oxidation, and yellow indicates fermentation. This information may be useful as an additional characteristic in resolving probability overlaps.

- Add the following reagents to the cavities indicated:
 - Add 2 drops of RapID NF Plus Reagent to cavities 4 (PRO) through 8 (BANA).
 - Add 2 drops of RapID Spot Indole Reagent to cavity 9 (URE/IND).
 - Add 2 drops of RapID Nitrate A Reagent to cavity 10 (GLU/NO3).

Note: Only RapID Spot Indole Reagent should be used. Kovacs’ or Ehrlich’s Indole reagent will not provide satisfactory results.

- Allow at least 30 seconds but no more than 3 minutes for color development. Read and score cavities 4 through 10. Record the scores in the appropriate boxes of the report form using the test codes below the bar for bifunctional tests.
- Record the oxidase reaction for the test isolate in the box provided on the report form.
- Reference the microcode obtained on the report form in ERIC for the identification.

13. RESULTS AND RANGE OF EXPECTED VALUES

The RapID NF Plus Differential Chart (table 4) illustrates the expected results for the RapID NF Plus System. Differential Chart results are expressed as a series of positive percentages for each system test. This information statistically supports the use of each test and provides the basis, through numerical coding of digital test results, for a probabilistic approach to the identification of the test isolate.

Identifications are made using individual test scores from RapID NF Plus panels in conjunction with other laboratory information (i.e., Gram stain, oxidase, growth on differential or selective media) to produce a pattern that statistically resembles known reactivity for taxa recorded in the RapID System database. These patterns are compared through the use of the RapID NF Plus Differential Chart (Table 4), or by derivation of a microcode and the use of ERIC.

Table 4 - RapID NF Plus Differential Chart (see section 13)

Organism	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> - biogroup <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> - biogroup <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylooxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ⁱ	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^h	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ^j	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^a	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lfb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hallisae</i> ^o	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ^l	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolnii</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzae</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> Group 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ^f	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^q	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (Ilk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (Ilk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ⁿ	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbio parahaeamolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (Ilf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

^a Previously designated as *Weeksella zoohelcum*

^b Previously designated as *Flavobacterium meningosepticum* and *Chryseobacterium meningosepticum*

^c Previously designated as *Myroides odoratus* and prior to

that *Flavobacterium odoratum*

^d Previously designated as *Chryseomonas luteola*

^e Previously designated as *Flavimonas oryzihabitans*

^f Previously designated as *Moraxella phenylpyruvica*

^g Previously designated as *Burkholderia pickettii*

^h Previously designated as *Ochrobactrum anthropi* (vd)

remel BG Система RapID™ NF Plus

REF R8311005.....▽ 20

1. ПРЕДНАЗНАЧЕНИЕ

RapID™ NF Plus е качествен микрометод, използващ ензимни реакции за идентифициране на клинични изолати, отгледани върху агар от медицински важни глюкоза-неферментиращи, Грам-отрицателни бактерии и други избрани глюкоза-ферментиращи, Грам-отрицателни бактерии, които не принадлежат към семейството Enterobacteriaceae. Използва се в диагностичните процедури като помощно средство за лекари при опциите за лечение на пациенти със съмнение за бактериални инфекции. Изделието не е автоматизирано, само за професионална употреба е и не е предназначено за съпътстващо диагностично изделие.

Пълен списък на организмите, адресирани от системата RapID NF Plus, е предоставен в диференциалната диаграма на RapID NF Plus.

2. ОПИСАНИЕ И ОБЯСНЕНИЕ

Системата RapID NF Plus се състои от (1) панели RapID NF Plus и (2) реактив RapID NF Plus. Панелите RapID NF Plus са пластмасови плаки за еднократна употреба с 10 реакционни ямки, които съдържат дехидрирани реактиви. Панелът позволява едновременно инокулиране на всяка ямка с предварително определено количество инокулум. Суспензия от тестовия организъм в течността за инокулация RapID се използва като инокулум, който рехидратира и инициира тестовите реакции. След инкубиране на панела всяка тестова кухина се изследва за реактивност чрез отбелязване на проявяването на цвят. В някои случаи, за да се осигури промяна на цвета, към тестовите ямки трябва да се добавят реактиви. Полученият модел на положителни и отрицателни резултати от теста се използва като основа за идентифициране на тестовия изолат чрез сравнение със стойностите на вероятността в диференциалната диаграма (Таблица 4) или чрез използване на софтуера RapID ERIC™.

3. ПРИНЦИП

Тестовите, използвани в системата RapID NF Plus, се основават на микробното разграждане на специфични субстрати, откривани чрез различни индикаторни системи. Използваните реакции са комбинация от конвенционални тестове и хромогенни тестове с единичен субстрат и са описани по-долу в Таблица 1.

4. РЕАКТИВИ

Реактив RapID NF Plus (предоставен с комплекта)	(15 ml/шише)
Реактивна съставка на литър: <i>p</i> -диметиламиноцинамалдехид.....	0,05 g
Течност за инокулация RapID (R8325102, предоставя се отделно)	(1 ml/епруветка)
KCl	6,0 g
CaCl2	0,5 g
Деминерализирана вода	1000,0 ml
Реактив RapID нитрат А (R8309003, предоставя се отделно)	(15 ml/шише)
Сулфанилова киселина	8,0 g
Ледена оцетна киселина.....	280,0 ml
Деминерализирана вода	900,0 ml
Индолов реактив RapID Spot (R8309002, предоставя се отделно)	(15 ml/шише)
<i>p</i> -диметиламиноцинамалдехид.....	10,0 g
Солна киселина.....	100,0 ml
Деминерализирана вода	900,0 ml

5. ПРЕДУПРЕЖДЕНИЯ И ПРЕДПАЗНИ МЕРКИ

Този продукт е предназначен за *in vitro* диагностична употреба и трябва да се използва от подходящо обучени лица. Трябва да се вземат предпазни мерки срещу рисковете от микробиологични опасности чрез правилно стерилизиране на пробите, контейнерите, средата и тестовите панели след употреба. Указанията трябва да се четат и следват внимателно.

Апаратурата, която не е за еднократна употреба, трябва да се стерилизира чрез подходяща процедура след употреба, въпреки че предпочитаният метод е автоклавиране за 15 минути при 121°C; продуктите за еднократна употреба трябва да бъдат автоклавирани или изгорени. Разсипването на потенциално инфекциозни материали трябва да се отстрани незабавно с абсорбираща хартиена салфетка и замърсената зона да се почисти със стандартен бактериален дезинфектант или 70% алкохол. НЕ използвайте натриев хипохлорит. Материалите, използвани за почистване на разливания, включително ръкавици, трябва да се изхвърлят като биологично опасни отпадъци.

Не използвайте реактиви след изтичане на отпечатания срок на годност.

Не използвайте, ако има доказателства за замърсяване или други признаци на влошаване.

Всеки сериозен инцидент, който е възникнал във връзка с изделието, трябва да бъде докладван на производителя и на компетентния орган на страната членка, в която са установени потребителят и/или пациентът. В случай на нарушаване на работата на изделието, не го използвайте.

Внимание!

- Реактивът RapID NF Plus е токсичен и може да причини вреда на околната среда. Той е вреден при вдихане, контакт с кожата или очите или при поглъщане. Може да наруши плодовитостта или да причини увреждане на нероденото дете.
- Реактивът RapID нитрат А и индоловият реактив RapID Spot може да причинят дразнене на кожата, очите и дихателната система.

- Вижте информационния лист за безопасност, достъпен на уебсайта на компанията, и етикетирането на продукта относно информация за потенциално опасни компоненти и за подробна информация относно химичните реактиви.

Състав/информация за съставките

2-метоксietанол 109-86-4

Оцетна киселина 64-19-7

Солна киселина 7647-01-0

ПРЕДУПРЕЖДЕНИЕ! Този продукт съдържа химикал, за който в щата Калифорния е известно, че причинява вродени дефекти или други репродуктивни увреждания. Телефонен номер за спешни случаи: INFOTRAC – денонощен номер: 1-800-535-5053. Извън Съединените щати, обадете се на следния денонощен номер: 001-352-323-3500 (обадете се за събиране)

6. СЪХРАНЕНИЕ

8°C
2°C

Системата RapID NF Plus, реактивът RapID нитрат А и индоловият реактив RapID Spot трябва да се съхраняват в техните оригинални контейнери при 2 – 8°C до момента на употреба. Изчакайте продуктите да се урівновесят до стайна температура преди употреба. НЕ разменяйте реактиви между различни системи RapID. Извадете само броя панели, необходими за тестването. Затворете отново пластмасовата торбичка и незабавно върнете на 2 – 8°C. Панелите трябва да се използват в същия ден, в който са извадени от съхранение. Течността за инокулация RapID трябва да се съхранява в своя оригинален контейнер при стайна температура (20 – 25°C) до момента на употреба.

7. ВЛОШАВАНЕ НА ПРОДУКТА

Този продукт не трябва да се използва, ако (1) срокът на годност е изтекъл, (2) пластмасовата плака е счупена или капакът е компрометиран или (3) има други признаци на влошаване.

8. СЪБИРАНЕ, СЪХРАНЕНИЕ И ТРАНСПОРТ НА ПРОБИ

Пробите трябва да се събират и обработват, като се спазват препоръчаните указания.^{1,12}

9. ПРЕДОСТАВЕНИ МАТЕРИАЛИ

- 20 панела RapID NF Plus
- 20 формуляра за отчети
- 1 реактив RapID NF Plus (едно пластмасово шише с капкомер, съдържащо реактив, достатъчен за 20 панела)
- 2 плаки за инкубация от ПДЧ.
- 1 ръководство за цветовете
- Инструкции за употреба (IFU).

10. СИМВОЛИ НА СЪДЪРЖАНИЕТО

NF Plus Panels	Панели NF Plus
Report Forms	Формуляри за отчети RapID
NF Plus Reagent	Реактив NF Plus
Incubation Trays	Плаки за инкубация

11. НЕОБХОДИМИ, НО НЕПРЕДОСТАВЕНИ МАТЕРИАЛИ

- Изделие за стерилизация на йозе
- Инокулиращо йозе, тампони, контейнери за събиране
- Инкубатори, алтернативни системи за околна среда
- Допълнителна среда
- Организми за контрол на качеството
- Реактиви за оцветяване по Грам
- Предметни стъкла за микроскоп
- Оксидазен реактив
- Памучни тампони
- Течност за инокулация RapID – 1 ml (R8325102)
- Реактив RapID нитрат А (R8309003)
- Индолов реактив RapID Spot (R8309002)
- Стандарти за мътност по McFarland № 1 и № 3 или еквивалентни (R20411 & R20413
- Пипети,
- ERIC (Електронен компендиум RapID, R8323600) (по избор).

12. ПРОЦЕДУРА

Приготвяне на инокулум:

- Преди употреба в системата тестовите организми трябва да се отглеждат в чиста култура и да се изследват чрез оцветяване по Грам и с оксидаза.

Забележка: Оксидазият тест трябва да се тълкува с повишено внимание, когато се използва бактериален растеж от диференциални агари, съдържащи багрила, които може да попречат на интерпретацията.

- Тестовите организми може да бъдат отстранени от различни селективни и неселективни агарови среди за растеж. Препоръчват се следните видове среди: Триптичен соев агар (TSA) със или без 5% овча кръв; агар МакКонки.

Забележки:

- Някои среди, съдържащи или допълнени с моноили дизахариди, не се препоръчват, тъй като те може да потиснат гликолитичната активност и да намалят селективността на теста.
- За предпочитане е плаките, използвани за приготвяне на инокулум, да са на 18 – 24 часа. Бавнорастящите изолати може да бъдат тествани с помощта на 48-часови плаки.
- Използването на среда, различна от препоръчаните, може да компрометира работата на теста.

- С помощта на памучен тампон или инокулиращо йозе суспендирайте достатъчен растеж от културата на агаровата плака в течност за инокулация RapID (1 ml), за да постигнете визуална мътност, равна на поне № 1 стандарт за мътност по McFarland или еквивалент, но не повече от № 3 стандарт по McFarland или еквивалент.

Забележки:

- Суспензиите, значително по-малко мътни от № 1 стандарт по McFarland, ще доведат до анормални реакции.
- Бактериални суспензии, които са по-мътни от № 1 стандарт по McFarland, няма да повлияят на ефективността на теста и се препоръчват за изходни култури и щамове за контрол на качеството. Въпреки това суспензии, приготвени с мътност, значително по-висока от № 3 стандарт по McFarland, може да компрометират ефективността на теста.
- Суспензиите трябва да се смесят старателно и да се разбъркат на вортекс, ако е необходимо.
- Суспензиите трябва да се използват в рамките на 15 минути след приготвянето.

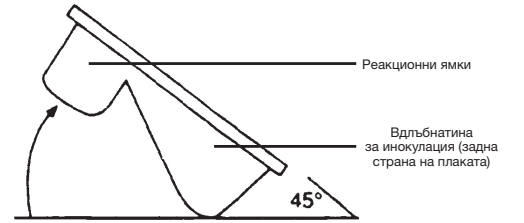
- Плака с агар може да бъде инокулирана за чистота и всякакви необходими допълнителни тестове, като се използва проба с йозе от тестовата суспензия от епруветката с течност за инокулация. Инкубирайте плаката за 18 – 24 часа при 35 – 37°C.

Инокулиране на панели RapID NF Plus:

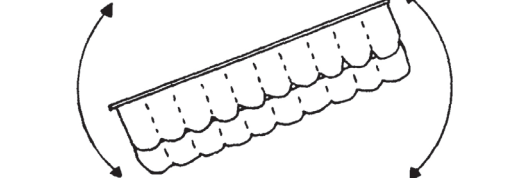
- Отлепете покритието на капака на панела над порта за инокулация, като издърпате езичето с надпис „Отлепете за инокулиране“ нагоре и наляво.
- С помощта на пипета внимателно прехвърлете цялото съдържание на епруветката с течност за инокулация в горния десен ъгъл на панела. Запечатайте отново порта за инокулация на панела, като натиснете отлепящото езиче обратно на мястото му.
- След като добавите тестовата суспензия и като държите панела на равна повърхност, наклонете панела назад и навън от реакционните ямки на приблизително 45° (вижте по-долу).

Таблица 1. Принципи и компоненти на системата RapID NF Plus

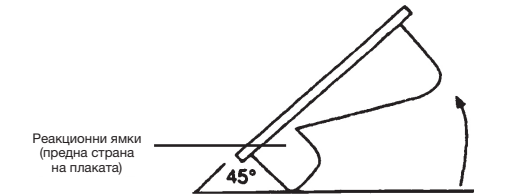
Номер на ямка	Код на теста	Реактивна съставка	Количество	Принцип	Номер на библиография
Преди добавяне на реактив:					
1	ADH	Аргинин	1,0%	Хидролизата на аргинин произвежда основни продукти, които повишават pH и променят индикатора.	1-3
2	TRD	Алифатен тиол	0,2%	Използването на субстрата понижава pH и променя индикатора.	3
3	EST	Триглицерид	1,0%	Хидролизата на липида освобождава мастни киселини, които понижават pH и променят индикатора.	1-4
4	PHS	<i>p</i> -нитрофенил-фосфоестер	0,1%	Ензимната хидролиза на безцветния арил-заместен гликозид или фосфоестер освобождава жълт σ- или <i>p</i> -нитрофенол.	2, 3, 5, 6
5	NAG	<i>p</i> -нитрофенил-N-ацетил-β,D-глюкозаминид	0,1%		
6	αGLU	<i>p</i> -нитрофенил-α,D-глюкозид	0,1%		
7	βGLU	<i>p</i> -нитрофенил-β,D-глюкозид	0,1%		
8	ONPG	<i>p</i> -нитрофенил, β,D-галактозид	0,1%		
9	URE	Урея	0,25%	Хидролизата на урея произвежда основни продукти, които повишават pH и променят индикатора.	1-3
10	GLU	Глюкоза	1,0%	Използването на глюкоза понижава pH и променя индикатора.	1-3
След добавяне на реактив:					
4	PRO	Пролин-β-нафтиламид	0,1%	Ензимната хидролиза на ариламидния субстрат освобождава свободен β-нафтиламин, който се открива с реактив RapID NF Plus.	4, 6-10
5	PYR	Пирролидин-β-нафтиламид	0,1%		
6	GGT	γ-глутамил β-нафтиламид	0,1%		
7	TRY	Триптофан β-нафтиламид	0,1%		
8	BANA	N-бензил-аргинин-β-нафтиламид	0,1%		
9	IND	Триптофан	0,4%	Използването на триптофан води до образуването на индол, който се открива с индолов реактив RapID Spot.	1-3
10	NO ₃	Натриев нитрат	1,0%	Използването на нитратен йон води до образуването на нитрит, който се открива с реактив RapID нитрат А.	1-3



- Докато наклоняте назад, леко разклатете панела от една на друга страна, за да разпределите равномерно инокулума по протежение на задните прегради, както е показано по-долу.



- Като поддържате равна, хоризонтална позиция (постига се най-добре чрез използване на горната част на масата към дъното на реакционните ямки), бавно наклонете панела напред към реакционните ямки, докато инокулумът потече по преградите в реакционните ямки (вижте по-долу). Това трябва да евакуира целия инокулум от задната част на панела. **Забележка:** Ако панелът се наклони твърде бързо, в съединението на тестовите ямки може да бъде уловен въздух, ограничавайки движението на течността.



Разположение на тестовия панел RapID NF Plus

Номер на ямка	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Код на теста	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

Таблица 2. Интерпретиране на тестови системи RapID NF Plus* (вижте ръководството за цветовете за примери)

Номер на ямка	Код на теста	Реактив	Реакция		Коментари
			Положителна	Отрицателна	
Преди добавяне на реактив:					
1	ADH	Няма	Червено	Жълто или светлооранжево	Само проявяването на ясен червен цвят трябва да се оценява като положително.
2	TRD	Няма	Жълто, златисто или жълто-оранжево	Червено или оранжево	Проявяването на жълто, златисто или жълто-оранжево в цялата ямка трябва да се оценява като положително. В горната част на ямката може да се образува жълтеникав слой. Внимателно разклатете панела, за да смесите и да оцените, както е описано по-горе.
3	EST	Няма	Жълто, златисто, жълто-оранжево или светлооранжево	Червено или тъмнооранжево	Проявяването на жълто, златисто, жълто-оранжево или светлооранжево в цялата ямка трябва да се оценява като положително. В горната част на ямката може да се образува червен слой. Внимателно разклатете панела, за да смесите и да оцените, както е описано по-горе.
4	PHS	Няма	Жълто	Прозрачно или светложово	Всяко проявяване на жълт цвят в цялата ямка трябва да се оценява като положително.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	Няма	Червено	Жълто, жълто-оранжево или оранжево	Само проявяването на ясен червен цвят в цялата ямка трябва да се оценява като положително.
10	GLU	Няма	Жълто	Синьо, синьо-зелено или зелено	Само ясен жълт цвят в цялата ямка трябва да се оценява като положителен. Запишете цвета на ямката в предвиденото място във формуляра за доклад за справка, ако са необходими допълнителни характеристики за идентификация.
След добавяне на реактив:					
4	PRO	Реактив RapID NF Plus	Лилаво, виолетово, червено, тъмнооранжево или тъмнорозово	Прозрачно, бежово, светлооранжево или много бледорозово	Само значително проявяване на цвета трябва да се оценява като положително. Бледите нюанси на цвят трябва да се оценяват като отрицателни.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA				
9	IND	Индолов реактив RapID Spot	Кафяво или черно	Оранжево или червено	Всяко проявяване на кафяво-черен цвят трябва да се оценява като положително. Всеки друг цвят трябва да се оценява като отрицателен.
10	NO ₃	Реактив RapID нитрат А	Червено или оранжево	Прозрачно, бежово или жълто	Всяко проявяване на червен или оранжев цвят трябва да се оценява като положително. Нюанси на жълто, ръбав да се оценяват като отрицателни. Забележка: Реактив RapID нитрат В НЕ СЕ ИЗИСКВА.

***ЗАБЕЛЕЖКА:** Панелите трябва да се отчетат, като се гледа надолу през реакционните ямки върху бял фон.

Таблица 3. Диаграма за контрол на качеството за панели RapID NF Plus

Организъм	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^a ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	–	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^a ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, положително; –, отрицателно; V, варира; (–), обикновено отрицателно; (+), обикновено положително. ^aПреди определян като *Acinetobacter calcoaceticus*

^bКлючовите индикаторни щамове демонстрират приемливо представяне на най-лабиалния субстрат в системата и реактивност в значителен брой ямки съгласно препоръките на Института за клинични и лабораторни стандарти за рационализиран контрол на качеството.¹⁸ ^cПреди определян като *Flavobacterium meningosepticum*

- Докато държите здраво панела RapID NF Plus на работния плот, отлепете капака с етикета от реакционните ямки, като издърпате долното ясно езиче нагоре и наляво.
- Без добавяне на каквито и да е реактиви, отчетете и оценете ямки от 1 (ADH) до 10 (GLU) от ляво надясно, като използвате ръководството за цветовете и ръководството за интерпретация, представени в Таблица 2. Панелите трябва да се отчетат, като се гледа надолу през реакционните ямки върху бял фон. Запишете тестовите резултати в съответните полета на формуляра за отчет, като използвате кода на теста над лентата за бифункционални тестове.
- Забележка:** Запишете цвета на ямка 10 (GLU) в предвиденото място на формуляра за отчет. Синьото показва алкализирание, зеленото показва окисление, а жълтото показва ферментация. Тази информация може да бъде полезна като допълнителна характеристика при разрешаване на вероятностни припокривания.
- Добавете следните реактиви към посочените ямки:
 - Добавете 2 капки реактив RapID NF Plus към ямки от 4 (PRO) до 8 (BANA).
 - Добавете 2 капки от индоловия реактив RapID Spot към ямка 9 (URE/IND).
 - Добавете 2 капки от реактива RapID нитрат А към ямка 10 (GLU/NO3).
- Забележка:** Трябва да се използва само индолов реактив RapID Spot. Индолов реактив на Ковач или Ерлих няма да даде задоволителни резултати.
- Извакайте поне 30 секунди, но не повече от 3 минути, за проявяване на цвета. Отчетете и оценете ямки от 4 до 10. Запишете резултатите в съответните полета на формуляра за отчет, като използвате кодовете на тестове под лентата за бифункционални тестове.
- Запишете оксидазната реакция за тестовия изолат в предоставеното поле на формуляра за доклад.
- Направете справка с микрокода, получен във формуляра за доклад в ERIC за идентификацията.

13. РЕЗУЛТАТИ И ДИАПАЗОН ОТ ОЧАКВАНИТЕ СТОЙНОСТИ

Диференциалната диаграма на RapID NF Plus (Таблица 4) илюстрира очакваните резултати за системата RapID NF Plus. Резултатите от диференциалната диаграма се изразяват като поредица от положителни проценти за всеки системен тест. Тази информация подкрепя статистически използването на всеки тест и осигурява основата – чрез цифрово кодиране на цифровите резултати от теста – за вероятностен подход на идентифициране на тестовия изолат.

Идентификации се извършват с помощта на индивидуални тестови оценки от панели RapID NF Plus във връзка с друга лабораторна информация (напр. оцветяване по Грам, оксидаза, растеж върху диференциална или селективна среда), за да се получи модел, който статистически

наподобява известната реактивност за таксони, записани в базата данни на системата RapID. Тези модели се сравняват чрез използването на диференциалната диаграма RapID NF Plus (Таблица 4) или чрез извличане на микрокод и използване на ERIC.

14. КОНТРОЛ НА КАЧЕСТВОТО

Всички партидни номера на системата RapID NF Plus са тествани с помощта на следните организми за контрол на качеството и е установено, че са приемливи. Тестването на контролните организми трябва да се извършва в съответствие с установените лабораторни процедури за контрол на качеството. Ако се забележат отклонения в резултатите за контрол на качеството, резултатите за пациентите не трябва да се докладват. Таблица 3 изброява очакваните резултати за избраната група от тестови организми.

Забележки:

- Контролът на качеството на реактива RapID се осъществява чрез получаване на очакваните реакции за тестове, изискващи добавяне на реактивите (ямки 4 – 10).
- Организми, които са били многократно прехвърляни върху агарна среда за продължителни периоди от време, може да дадат аномални резултати.
- Щамовете за контрол на качеството трябва да се съхраняват замразени или лиофилизирани. Преди употреба щамовете за контрол на качеството трябва да бъдат прехвърлени 2 – 3 пъти от мястото на съхранение върху агарна среда, която се препоръчва за използване със системата RapID NF Plus.
- Формулировките, добавките и съставките на хранителната среда варират при различните производители и може да варират от партида до партида. В резултат на това хранителната среда може да повлияе на конститутивната ензимна активност на определени щамове за контрол на качеството. Ако резултатите от щам за контрол на качеството се различават от посочените модели, субкултура върху среда от различна партида или от друг производител често ще разреши несъответствията в контрола на качеството.

15. ОГРАНИЧЕНИЯ

- Използването на системата RapID NF Plus и интерпретирането на резултатите изисква познанията на компетентен микробиолог, запознат с лабораторните процедури, който е обучен в общи микробиологични методи и който разумно използва обучението, опита, информацията за пробите и други уместни процедури преди докладване на идентификацията, получена с помощта на тази система.
- Когато се използва системата RapID NF Plus, трябва да се имат предвид източникът на пробата, оксидазната реакция, характеристиките на оцветяването по Грам и растежът върху селективни агари.

- Системата RapID NF Plus трябва да се използва с чисти култури от тестови организми. Използването на смесени микробни популации или директно тестване на клиничен материал без култура ще доведе до аномални резултати.
- Системата RapID NF Plus е предназначена за използване с таксоните, изброени в диференциалната диаграма на RapID NF Plus. Използването на организми, които не са конкретно посочени, може да доведе до погрешни идентификации.
- Очакваните стойности, посочени за тестовете на системата RapID NF Plus, може да се различават от резултатите от конвенционалните тестове или от докладваната по-рано информация.
- Точността на системата RapID NF Plus се основава на статистическата употреба на множество специално проектирани тестове и изключителна собствена база данни. Използването на който и да е самостоятелен тест, част от системата RapID NF Plus, за установяване на идентификацията на тестов изолат, е обект на грешката, присъща само на този тест.

16. РАБОТНИ ХАРАКТЕРИСТИКИ

Характеристиките на ефективността на системата RapID NF Plus са установени чрез лабораторни тестове на референтни и изходни култури в Remel и чрез клинични оценки, използващи пресни клинични и изходни изолати.¹³⁻¹⁷

17. БИБЛИОГРАФИЯ

- Blazevic, D.J. and G.M. Ederer. 1975. Principles of Biochemical Tests in Diagnostic Microbiology. John Wiley & Sons, New York, NY.
- Murray, P.R., E.J. Baron, M.A. Pfaller, F.C. Tenover, and R.H. Yolkен 1999. Manual of Clinical Microbiology. 7th ed. ASM Press, Washington, D.C.
- Holt J.G. and N.R. Krieg. 1984. Bergey’s Manual of Systematic Bacteriology. Vol. 1. Williams and Wilkins, Baltimore, MD.
- MacFaddin, J.F. 2000. Biochemical Tests for Identification of Medical Bacteria. 3rd ed. Lippincott Williams & Wilkins, Philadelphia, PA.
- Gilardi, G.L., S. Hirsch, and M. Mandel. 1975. J. Clin. Microbiol. 1:384-389.
- Humble, W.M., A. King, and I. Phillips. 1977. J. Clin. Pathol. 30:275-277.
- Kilian, M. and P. Bulow. 1976. Acta. Pathol. Microbiol. Scand. B. 84:245-251.
- Mulczyk, M. and A. Szewczuk. 1970. J. Gen. Microbiol. 61:9-13.
- Nagatsu, T., M. Hino, H. Fuyamada, T. Hayakawa, S. Sakakibara, Y. Nakagowa, and T. Takemoto. 1976. Anal. Biochem. 74:466-476.
- Westley, J.R., P.J. Anderson, V.A. Close, B. Halpern, and E.M. Lederberg. 1967. Appl. Microbiol. 15:822-825.
- Murray, P.R., E.J. Baron, J.H. Jorgensen, M.L. Landry, and M.A. Pfaller. 2007. Manual of Clinical Microbiology. 9th ed. ASM Press, Washington, D.C.
- Forbes, B.A., D.F. Sahm, and A.S. Weissfeld. 2007. Bailey and Scott’s Diagnostic Microbiology. 12th ed. Mosby Elsevier, St. Louis, MO.
- Eriquez, L.A., A.P. Jones, ad N.E. Hodinka. 1991. Abstract C-217. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.

- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King, and P.H. Gilligan. 1995. Abstract C-312. Abstracts of the 95th General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King, and P.H. Gilligan. 1996. J. Clin. Microbiol. 34:886-891.
- Kitch, T., M.R. Jacobs, and P.C. Appelbaum. 1991. Abstract C-215. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kitch, T., M.R. Jacobs, and P.C. Appelbaum. 1992. J. Clin. Microbiol. 30:1267-1270.
- Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI). 2008. Quality Control for Commercial Microbial Identification Systems; Approved Guideline. M50-A. CLSI, Wayne, PA.

18. ЛЕГЕНДА НА СИМВОЛИТЕ

	Каталожен номер
	Медицинско изделие за инвитро диагностика
	Консултирайте се с инструкциите за употреба (IFU)
	Ограничения за температурата (температура на съхранение)
	Съдържа достатъчно материали за <N> теста
	Да не се използва, ако опаковката е повредена
	Да не се използва повторно
	Код на партидата (Партиден номер)
	Да се използва до (Срок на годност)
	Вносител
	Уникален идентификатор на изделието
	Оторизиран представител за Европейската общност
	Оценка за съответствие на Обединеното кралство
	Европейска оценка за съответствие
	Производител

RapID™ и ERIC™ са търговски марки на Thermo Fisher Scientific и нейните дъщерни дружества. ATCC™ е регистрирана търговска марка на American Type Culture Collection.



 Remel Inc., 12076 Santa Fe Trail Drive, Lenexa, KS 66215, САЩ
www.thermofisher.com/microbiology
Тел.: (800) 255-6730 • Международен: (913) 888-0939
www.oxoid.com/IFU
Европа +800 135 79 135 • САЩ 1 855 2360 190
Канада 1 855 805 8539 • Други държави +31 20 794 7071

Версия	Въведена дата на промените
IFU8311005	Януари 2024 г. Актуализирана таблица 2.

Отпечатано в Обединеното кралство

Организъм	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviæ</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> – биогрупа <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> – биогрупа <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylooxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ⁱ	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^h	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ⁱ	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^p	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lIb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lII</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollisae</i> ^o	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ^l	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantæ</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolnii</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri/elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IIVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens/putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzzihabitans</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas pyña 2</i>	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ^f	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^g	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (IIk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (IIk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ⁿ	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis/furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Vibrio parahaemolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (IIj)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

Tabulka 3. Tabulka kontroly kvality pro panely Rapid NF Plus Panel

Organismus	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₁
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, pozitivní; –, negativní; V, proměnlivý; (–), obvykle negativní; (+), obvykle pozitivní. ^aDříve označován jako *Acinetobacter calcoaceticus*

^bKlíčové indikátorové kmeny vykazují přijatelnou výkonnost nejlabilnějšího substrátu v systému a reaktivitu ve značném počtu jamek podle doporučení institutu Clinical and Laboratory Standards Institute pro zjednodušenou kontrolu kvality.¹⁸ ^cDříve označován jako *Flavobacterium meningosepticum*

- Do dutiny 9 (URE/IND) přidejte 2 kapky činidla Rapid Spot Indole Reagent.
- Do dutiny 10 (GLU/NO3) přidejte 2 kapky činidla Rapid Nitrate A Reagent.

Poznámka: Mělo by se používat pouze činidlo Rapid Spot Indole Reagent. Kováčovo ani Ehrlichovo indolové činidlo neposkytuje uspokojivé výsledky.

- Na vyvolání barvy vyčkejte alespoň 30 sekund, ale ne déle než 3 minuty. Odečtěte a vyhodnoťte dutiny 4 až 10. Výsledky запиšte do příslušných políček formuláře zprávy pomocí kódu testů pod pruhem pro bifunkční testy.
- Zaznamenejte oxidázovou reakci pro testovaný izolát do kolonky ve formuláři zprávy.
- Pro identifikaci uveďte mikrokód získaný z formuláře zprávy v ERIC.

13. VÝSLEDKY A ROZSAH OČEKÁVANÝCH HDNOT

Diferenciální tabulka pro systém Rapid NF Plus (tabulka 4) znázorňuje očekávané výsledky ze systému Rapid NF Plus System. Výsledky v diferenciálních tabulkách jsou vyjádřeny jako řada pozitivních procent pro každý systémový test. Tyto informace statisticky podporují použití jednotlivých testů a prostřednictvím číselného kódování výsledků digitálních testů poskytují základ pro pravděpodobnostní přístup k identifikaci testovaného izolátu.

Identifikace se provádí na základě výsledků jednotlivých testů z panelů Rapid NF Plus Panel ve spojení s dalšími laboratorními informacemi (např. Gramovovo barvení, oxidáza, kultivace na diferenciálních nebo selektivních médiích), aby se vytvořil vzorec, který se statisticky podobá známé reaktivitě taxonů zaznamenaných v databázi systému Rapid System. Tyto vzorce se porovnávají pomocí diferenciální tabulky systému Rapid NF Plus (tabulka 4) anebo odvozením mikrokódu a použitím ERIC.

14. KONTROLA KVALITY

Všechna čísla šarží systému Rapid NF Plus System byla testována pomocí následujících organismů pro kontrolu kvality a byla shledána přijatelnými. Testování kontrolních organismů by mělo být prováděno v souladu s postupy kontroly kvality zavedenými v laboratoři. Pokud jsou zaznamenány abnormální výsledky kontroly kvality, výsledky pacienta by neměly být hlášeny. Tabulka 3 uvádí očekávané výsledky pro vybraný soubor zkušebních organismů.

Poznámky:

- Kontrola kvality činidel Rapid se provádí získáním očekávaných reakcí pro testy vyžadující přidání činidel (dutiny 4–10).
- Organismy, které byly opakovaně přenášeny na agarová média po delší dobu, mohou poskytovat abnormální výsledky.

Tabulka 4 – Diferenciální tabulka Rapid NF Plus (viz oddíl 13)

Organismus	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> – bioskupina <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	91	2	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> – bioskupina <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ¹	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^b	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ¹	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^p	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lfb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimantia hollissae</i> ^o	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ¹	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolni</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aeroogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzihabitans</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas skupina 2</i>	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ¹	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^a	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (IIk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (IIk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ⁿ	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbio parahaeamolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (IIf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

^a Dříve označován jako *Weeksella zoohelcum*

^b Dříve označován jako *Flavobacterium meningosepticum*
^a *Chryseobacterium meningosepticum*

^c Dříve označován jako

remel DA Rapid™ NF Plus-system

REF R8311005.....Σ 20

1. TILSIGTET BRUG

Rapid™ NF Plus er en kvalitativ mikrometode, der anvender enzymreaktioner til at identificere kliniske isolater dyrket på agar af medicinsk vigtige, ikke-glukosefermenterende, gramnegaive bakterier og andre udvalgte glukosefermenterende, gramnegative bakterier, der ikke tilhører familien Enterobacteriaceae. Anvendes i en diagnostisk arbejdsgang til at hjælpe klinikere med behandlingsmuligheder for patienter, der mistænkes at have bakterieinfektioner. Enheden er ikke automatiseret, er kun til professionel brug og er ikke en ledsagende diagnostik.

Rapid NF Plus-differentialdiagram indeholder en liste over alle de organismer, som Rapid NF Plus-system vedrører.

2. OVERSIGT OG FORKLARING

Rapid NF Plus-system består af (1) Rapid NF Plus-paneler og (2) Rapid NF Plus-reagens. Rapid NF Plus-paneler er engangsplastbakker med 10 reaktionskaviteter, som indeholder dehydrerede reaktanter. Panelet muliggør samtidig podning af hver kavitet med en foruddefineret mængde inokulum. En suspension af testorganismen i Rapid-inokuleringsvæske anvendes som inokulum, der rehydrerer og initierer testreaktioner. Efter panelinkubation undersøges hver testkavitet for reaktivitet ved at fastslå farveudvikling. I nogle tilfælde skal reagens tilsættes i testkaviteterne for at opnå et farveskift. Det resulterende mønster af positive og negative testresultater anvendes som afsæt til at identificere testisolatet ved at foretage sammenligning med sandsynlighedsværdierne i differentialdiagrammet (tabel 4) eller ved at anvende Rapid ERIC™-software.

3. PRINCIP

De tests, der anvendes i Rapid NF Plus-system, er baseret på mikrobiel degradering af specifikke substrater, som detekteres af forskellige indikatorsystemer. De anvendte reaktioner er en kombination af konventionelle tests og kromogentests med enkeltsubstrat, som beskrevet nedenfor i tabel 1.

4. REAGENSER

Rapid NF Plus-reagens (medfølger i sættet) (15 ml pr. flaske)
Reaktivt indholdsstof pr. liter:

p-dimethylaminocinnamaldehyd 0,05 g

Rapid-inokuleringsvæske
(R8325102, leveres separat) (1 ml pr. prøverør)
KCl 6,0 g
CaCl2 0,5 g
Demineraliseret vand 1000,0 ml

Rapid nitrat A-reagens
(R8309003, leveres separat) (15 ml pr. flaske)
Sulfanilsyre 8,0 g
Iseddikesyre 280,0 ml
Demineraliseret vand 900,0 ml

Rapid Spot-indolreagens
(R8309002, leveres separat) (15 ml pr. flaske)
p-dimethylaminocinnamaldehyd 10,0 g
Hydrogenchlorid 100,0 ml
Demineraliseret vand 900,0 ml

5. ADVARSEL/FORSIGTIG

Dette produkt er beregnet til *in vitro*-diagnostik og må kun anvendes af kvalificerede personer. Det anbefales at træffe de nødvendige forholdsregler mod skadelige mikroorganismer ved hjælp af grundig sterilisering af prøver, beholdere, medier og testpaneler efter afsluttet brug. Sørg for at følge de gældende retningslinjer.

Apparater til flergangsbrug steriliseres med egnet procedure efter brug, om end den foretrukne metode er autoklavering i 15 minutter ved 121 °C. Udstyr til engangsbrug autoklaveres eller brændes. Spild af potentielt infektionsmateriale skal fjernes omgående med en absorberende papirserviet, hvorefter det kontaminerede område aftørres med antibakterielt standarddesinfektionsmiddel eller 70 % alkohol. Brug IKKE natriumhypochlorit. Materiale, der har været anvendt til opsamling og aftørring af spild, herunder også engangshandsker, bortskaffes som biologisk farligt affald.

Reagenser må ikke bruges efter den påtrykte udløbsdato.

Produktet må ikke bruges, hvis der er tegn på kontaminering eller andre tegn på produktbeskadigelse.

Alle alvorlige hændelser, der måtte opstå med relation til brugen af udstyret, skal indrapporteres til producenten og til den kompetente myndighed i det medlemsland, hvor brugeren og/eller patienten opholder sig. Brug ikke enheden i tilfælde af funktionsfejl.

Forsigtig!

- Rapid NF Plus-reagens er giftigt og kan forårsage skade på miljøet. Skadeligt ved indånding, kontakt med hud eller øjne eller ved oralt indtag. Kan forringe fertiliteten eller forårsage skade på det ufødte barn.
- Rapid nitrat A-reagens og Rapid Spot-indolreagens kan forårsage hud-, øjen- og luftvejsirritation.
- Oplysninger om potentielt skadelige komponenter og detaljerede oplysninger om reagenskemikalier fremgår af sikkerhedsdatabladene, der er tilgængelige på producentens website, og produktmærkningen.

Sammensætning/oplysninger om indholdsstoffer

2-methoxyethanol 109-86-4

Eddikesyre 64-19-7

Hydrogenchlorid 7647-01-0

ADVARSEL! Produktet indeholder et kemikalie, der i staten Californien er konstateret at kunne forårsage fødselsdefekter eller andre reproduktive skader.

Nødtelefon: INFOTRAC - 24-timers-nummer:

1-800-535-5053 Uden for USA anvendes

24-timers-nummer: 001-352-323-3500 (modtager betaler)

FARE  KUN USA	H335	Kan forårsage irritation af luftvejene
	H336	Kan forårsage sløvhed eller svimmelhed
	H360	Kan skade fertiliteten. Kan skade det ufødte barn
 USA OG EU	H373	Kan forårsage organskader ved længerevarende eller gentagen eksponering
	P201	Indhent særlige anvisninger før brug
	P202	Anvend ikke produktet, før alle advarsler er læst og forstået
	P281	Anvend de påkrævede personlige værnemidler
	P260	Indånd ikke pulver/røg/gas/tåge/damp/spray
	P271	Brug kun udendørs eller i et rum med god udluftning
	P308+P313	VED eksponering eller mistanke om eksponering: Søg lægehjælp
	P304+P340	VED INDÅNDING: Flyt personen til et sted med frisk luft og sørg for, at vejtrækningen lettes.
	P405	Opbevares under lås
P403+P233	Opbevares et sted med god udluftning. Hold beholderen tæt lukket	
P501	Bortskaf indhold/beholderen til et godkendt affaldsbortskaffelsesanlæg	

6. OPBEVARING

2°C-8°C

Rapid NF Plus-system, Rapid nitrat A-reagens og Rapid Spot-indolreagens opbevares i originalemballagen ved 2-8 °C indtil brug. Lad produkterne nå stuetemperatur inden brug. Det er IKKE TILLADT at bytte rundt på reagenser fra forskellige Rapid-systemer. Fjern kun det antal paneler, der er nødvendigt for at kunne udføre testen. Genluk plastposen, og nedkøl den straks igen til 2-8 °C. Paneler skal anvendes samme dag, de fjernes fra opbevaring. Rapid-inokuleringsvæske opbevares i originalemballagen ved stuetemperatur (20-25 °C) indtil brug.

7. FORRINGELSE AF PRODUKTET

Produktet må ikke tages i brug, hvis (1) udløbsdatoen er overskredet, (2) plastbakken er knækket eller låget kompromitteret, eller (3) ved andre tegn på produktforringelse.

8. INDSAMLING, OPBEVARING OG TRANSPORT AF PRØVER

Prøver indsamles og håndteres ifølge de anbefalede retningslinjer.^{11,12}

9. MEDFØLGENDE MATERIALE

- 20 Rapid NF Plus-paneler
- 20 rapportformularer
- 1 Rapid NF Plus-reagens (én plastdråbeflaske med nok reagens til 20 paneler)
- 2 inkubationsbakker af fibermateriale.
- 1 farveguide
- Brugsanvisning (Instructions for Use – IFU).

10. INDHOLDSSYMBOLER

NF Plus Panels	NF Plus Panels
Report Forms	Rapid-rapportformularer
NF Plus Reagent	NF Plus Reagent
Incubation Trays	Inkubationsbakker

11. PÅKRÆVEDE MATERIALER, DER IKKE MEDFØLGER

- Steriliseringsenhed til løkker
- Inokuleringsløkke, poddepindsprøver, indsamlingsbeholdere
- Inkubatorer, systemer til alternative miljøer
- Supplerende medier
- Kvalitetsstyringsorganismer
- Reagenser til gramfarvning
- Mikroskopobjektglas
- Oxidasereagens
- Vatpinde
- Rapid-inokuleringsvæske – 1 ml (R8325102)
- Rapid nitrat A-reagens (R8309003)
- Rapid Spot-indolreagens (R8309002)
- McFarland #1- og #3-turbiditetsstandard eller tilsvarende (R20411 og R20413)
- Pipetter
- ERIC (Electronic Rapid Compendium, R8323600) (valgfrit).

12. PROCEDURE

Klargøring af inokulum:

- Testorganismer skal dyrkes i rent dyrkningsmedie og undersøges med gramfarvning og oxidase inden brug i systemet.

Bemærk: Oxidasetesten fortolkes med forsigtighed ved brug af bakteriel vækst fra forskellige agar, som indeholder farvning, der kan påvirke fortolkningen.

- Testorganismer kan fjernes fra forskellige selektive og nonselektive agarvækstmedier. Følgende typer medier anbefales: Tryptic Soy-agar (TSA) med eller uden 5 % færeblood; MacConkey-agar

Bemærkninger:

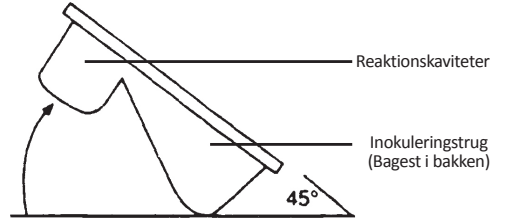
- Visse medier med indhold eller tilsætning af mono- eller disaccharider anbefales ikke, da de kan undertrykke glykolytisk aktivitet og nedsætte testens selektivitet.
 - Plader, der anvendes til klargøring af inokulum, skal foretrukket være 18-24 timer gamle. Isolat med langsom vækst kan testes med 48 timer gamle plader.
 - Brugen af andre medier end de anbefalede kan kompromittere testens ydeevne.
- Med en vatpind eller podningsløkke suspenderes tilstrækkelig vækst fra agarpladekulturen i Rapid-inokuleringsvæske (1 ml) til at opnå synlig turbiditet svarende til mindst #1 McFarland-turbiditetsstandard eller tilsvarende, men ikke mere end #3 McFarland-standard eller tilsvarende.

Bemærkninger:

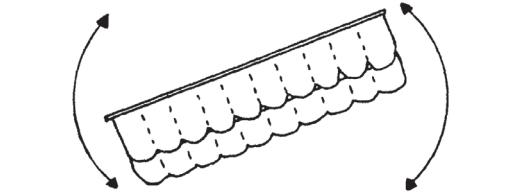
- Suspensioner med markant lavere turbiditet end #1 McFarland-standard vil resultere i afvigende reaktioner.
 - Bakterielle suspensioner, der er mere turbide end en #1 McFarland-standard, påvirker ikke testydelsen og anbefales til standardkulturer og kvalitetskontrolstammer. Omvendt kan bakterielle suspensioner, der forberedes med markant højere turbiditet end en #3 McFarland-standard, kompromittere testens ydeevne.
 - Suspensioner skal blandes grundigt og eventuelt vortexblandes.
 - Suspensioner skal bruges senest 15 minutter efter forberedelse.
- En agarplade kan podes for renhed og eventuelle ekstra påkrævede tests med en løkkefuld testsuspension fra prøveglasset med podningsvæske. Pladen inkuberes i 18-24 timer ved 35-37 °C.

Inokulering af Rapid NF Plus-paneler:

- Åbn låget til panelet over podningsporten ved at trække fanen, der er mærket "Peel to Inoculate", op og mod venstre.
- Med en pipette overføres alt indholdet fra prøveglasset med podningsvæske til panelets øverste højre hjørne. Genluk podningsporten på panelet ved at trykke fanen tilbage på plads.
- Efter tilsætning af testsuspensionen, og mens panelet står på en vandret overflade, vipres panelet bagud og væk fra reaktionskaviteterne i en vinkel på ca. 45° (se herunder).



- Vug panelet forsigtigt fra side til side, mens det holdes vinklet, for at fordele inokulum ensartet i de bageste fordybninger som vist herunder.

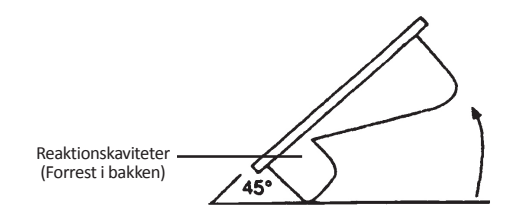


Tabel 1. Principper og komponenter i Rapid NF Plus-system

Kavitetsnr.	Testkode	Reaktivt indholdsstof	Antal/mængde	Princip	Litteraturhenvisningsnr.
Inden tilsætning af reagens:					
1	ADH	Arginin	1,0 %	Hydrolyse af arginin frigiver basiske forbindelser, der hæver pH-værdien og ændrer indikatoren.	1-3
2	TRD	Alifatisk thiol	0,2 %	Anvendelse af substratet sænker pH-værdien og ændrer indikatoren.	3
3	EST	Triglycerid	1,0 %	Hydrolyse af lipidet frigiver fedtsyrer, der sænker pH-værdien og ændrer indikatoren.	1-4
4	PHS	<i>p</i> -nitrophenyl-phosphoester	0,1 %	Enzymatisk hydrolyse af farveløs aryl-substitueret glycosid eller phosphoester frigiver gul <i>o</i> - eller <i>p</i> -nitrophenol.	2, 3, 5, 6
5	NAG	<i>p</i> -nitrophenyl-N-acetyl-β, D-glucosaminid	0,1 %		
6	αGLU	<i>p</i> -nitrophenyl-α, D-glucosid	0,1 %		
7	βGLU	<i>p</i> -nitrophenyl-β, D-glucosid	0,1 %		
8	ONPG	<i>p</i> -nitrophenyl, β, D-galactosid	0,1 %		
9	URE	Urea	0,25 %	Hydrolyse af urea producerer basiske forbindelser, der hæver pH-værdien og ændrer indikatoren.	1-3
10	GLU	Glukose	1,0 %	Anvendelse af glukose sænker pH-værdien og ændrer indikatoren.	1-3
Efter tilsætning af reagens:					
4	PRO	Prolin-β-naphthylamid	0,1 %	Enzymatisk hydrolyse af arylamid-substrat frigiver fri β-naphthylamin, som detekteres med Rapid NF Plus-reagens.	4, 6-10
5	PYR	Pyrrrolidin-β-naphthylamid	0,1 %		
6	GGT	γ-glutamyl β-naphthylamid	0,1 %		
7	TRY	Tryptophan-β-naphthylamid	0,1 %		
8	BANA	N-benzyl-arginin-β-naphthylamid	0,1 %		
9	IND	Tryptophan	0,4 %	Anvendelse af tryptophan medfører indoldannelse, som detekteres med Rapid Spot-indolreagens.	1-3
10	NO ₃	Natriumnitrat	1,0 %	Anvendelse af nitrat medfører nitritdannelse, som detekteres med Rapid nitrat A-reagens.	1-3

- Mens panelet holdes vandret (opnås bedst ved at hvile bunden af reaktionskaviteterne med arbejdsbordets overflade), vipres panelet langsomt fremad mod reaktionskaviteterne, indtil inokulum løber langs fordybningerne og ind i reaktionskaviteterne (se herunder). Herved evakueres alt inokulum fra den bageste del af panelet.

Bemærk: Hvis panelet vippes for hurtigt, kan der opstå luftlommer ved indløbet til testkaviteten, som begrænser væskeløbet.



- Før panelet tilbage til vandret position. Ved behov kan panelet bankes forsigtigt mod bordpladen for at fjerne eventuelle luftindeslutninger i kaviteterne.

Bemærkninger:

- Undersøg testkaviteterne, som skal være fri for luftbobler og fyldt ensartet. Mindre afvigelser i testkaviteternes fyldningsgrad kan accepteres og vil ikke påvirke testens ydeevne. Hvis panelfyldningen er meget uensartet, skal man inokulere et nyt panel og kassere det fejlfyldte panel.
- Færdiggør podning af hvert panel, der har modtaget podningsvæske, inden der inokuleres yderligere paneler.
- Inokulum må ikke hvile i den bageste del af panelet i længere tid uden at færdiggøre proceduren.

Testplaceringer på Rapid NF Plus-panel

Kavitetsnr.	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Testkode	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

Tabel 2. Fortolkning af Rapid NF Plus-systemtests* (se eksempler i farveguiden)

Kavitetsnr.	Testkode	Reagens	Reaktion		Bemærkninger
			Positiv	Negativ	
Inden tilsætning af reagens:					
1	ADH	Ingen	Rød	Gul eller lys orange	Kun udviklingen af klar rød skal scores som positiv.
2	TRD	Ingen	Gul, guldfarvet eller gulorange	Rød eller orange	Kun udviklingen af klar gul, guldfarve eller gulorange i hele kaviteten skal scores som positiv. Der kan dannes et gulligt lag ovenpå kaviteten. Ryst panelet let for at opnå blanding, og scor som anvist ovenfor.
3	EST	Ingen	Gul, guldfarvet, gulorange eller lys orange	Rød eller mørk orange	Udvikling af klar gul, guldfarve, gulorange eller lys orange i hele kaviteten skal scores som positiv. Der kan dannes et rødt lag ovenpå kaviteten. Ryst panelet let for at opnå blanding, og scor som anvist ovenfor.
4	PHS	Ingen	Gul	Klar eller lys beige	Enhver udvikling af gul farve i hele kaviteten skal scores som positiv.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	Ingen	Rød	Gul, gulorange eller orange	Kun udviklingen af klar rød i hele kaviteten skal scores som positiv.
10	GLU	Ingen	Gul	Blå, blågrøn eller grøn	Kun en klar gul farve i hele kaviteten skal scores som positiv. Registrer kavitetsfarven i feltet på rapportformularen som reference, hvis der behøves yderligere kendetegn til identifikation.
Efter tilsætning af reagens:					
4	PRO	RapiD NF Plus-reagens	Lilla, violet, rød, mørk orange eller mørk pink	Klar, beige, lys orange eller meget lys pink	Kun en markant farveudvikling skal scores som positiv. Lyse farvenuancer skal scores som negative.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA				
9	IND	RapiD Spot-indolreagens	Brun eller sort	Orange eller rød	Enhver udvikling af brunsort farve skal scores som positiv. Alle andre farver skal scores som negative.
10	NO ₃	RapiD nitrat A-reagens	Rød eller orange	Klar, beige eller gul	Enhver udvikling af rød eller orange farve skal scores som positiv. Nuancer af gul skal scores som negative. Bemærk: RapiD nitrat B-reagens er IKKE PÅKRÆVET.

***BEMÆRK:** Panelerne aflæses ved at se ned gennem reaktionskaviteterne mod en hvid baggrund.

Tabel 3. Kvalitetskontrolskema for RapID NF Plus-paneler

Organisme	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia menigoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, positiv; –, negativ; V, variabel; (–), normalt negativ; (+), normalt positiv. ^aTidligere betegnelse *Acinetobacter calcoaceticus*

^bCentrale indikatorstammer udviser acceptabel ydeevne for de mest labile substrater i systemet og reaktivitet i et signifikant antal brønde i overensstemmelse med anbefalingerne fra Clinical and Laboratory Standards Institute om strømlinet kvalitetskontrol.¹⁸ ^cTidligere betegnelse *Flavobacterium meningosepticum*

Bemærk: Registrer farven af kavitet 10 (GLU) i det tilhørende felt på rapportformularen. Blå indikerer alkalinisering, grøn indikerer oxidation, og gul indikerer fermentering. Denne oplysning kan være nyttig som et yderligere kendetegn ved løsning af sandsynlighedsoverlapingner.

3. Tilsæt følgende reagenser til de anførte kaviteter:

- Tilsæt 2 dråber RapID NF Plus-reagens i kavitet 4 (PRO) til og med 8 (BANA).

- Tilsæt 2 dråber RapID Spot-indolreagens til kavitet 9 (URE/IND).

- Tilsæt 2 dråber RapID Spot-indolreagens til kavitet 10 (GLU/NO3).

Bemærk: Der må kun bruges RapID Spot-indolreagens. Kovacs' eller Ehrlichs indolreagens giver ikke tilfredsstillende resultater.

4. Afvent farveudvikling i mindst 30 sekunder, men ikke mere end 3 minutter. Af læs og scor kavitet 4 til og med 10. Testscorerne registreres i de tilhørende felter på rapportformularen ved at anvende testkoderne under stregen til dobbeltfunktionstests.

5. Registrer oxidaserreaktionen for testisolatet i feltet på rapportformularen.

6. Anvend mikrokoden fra rapportformularen i ERIC ved identifikation.

13. RESULTATER OG FORVENTEDE VÆRDIOMRÅDER

Rapid NF Plus-differentialdiagram (tabel 4) indeholder de forventede resultater for RapID NF Plus-system. Resultaterne i differentialgrafen udtrykkes som en række positive procentværdier for hver systemtest. Disse oplysninger understøtter brugen af hver test statistisk og udgør grundlaget for en sandsynlighedsbåret tilgang til identifikation af testisolatet ved hjælp en numerisk kodning af digitale testresultater.

Identifikationer foretages ved hjælp af individuelle testscorer fra RapID NF Plus-paneler sammen med andre laboratorieoplysninger (f.eks. gramfarvning, oxidase, vækst på differentierede eller selektive medier), der frembringer et mønster, som har statistisk lighed med kendt reaktivitet for taksioner, der er gemt i RapID system-databasen. Disse mønstre sammenlignes ved hjælp af RapID NF Plus-differentialdiagram (tabel 4) eller ved at udlede en mikrokode med efterfølgende opslag i ERIC.

14. KVALITETSKONTROL

Alle lotnumre i RapID NF Plus-system er testet med følgende kvalitetskontrolorganismer og fundet acceptable. Test af kontrolorganismer skal udføres i henhold til laboratoriets gældende kvalitetsstyringsprocedurer. I tilfælde af afvigende resultater i kvalitetsstyringsproceduren er det ikke nødvendigt at indrapportere patientresultaterne. Tabel 3 indeholder forventede resultater for den valgte gruppe af testorganismer.

Tabel 4 – RapID NF Plus-differentialdiagram (se afsnit 13)

Organisme	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> - biogruppe <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> - biogruppe <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ⁱ	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^h	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ⁱ	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^p	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium IIb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium IIIi</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollisae</i> ^o	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ⁱ	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolnii</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oliqella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^a	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzihabitans</i> ^c	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> Gruppe 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ^f	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^a	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (IIk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (IIk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ⁿ	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbio parahaeomolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksellia virosa</i> (IIIf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

remel DE

RapID™ NF Plus System

REF R8311005 ∇ 20

1. ANWENDUNGSBEREICH

RapID™ NF Plus ist eine qualitative Mikromethode zur Identifizierung auf Agar gewachsener klinischer Isolate medizinisch bedeutsamer, Nicht-Glukose-fermentierender gramnegativer Bakterien und anderer ausgewählter Glukose-fermentierender, gramnegativer Bakterien, die nicht zur Familie der Enterobacteriaceae gehören, mittels Enzymreaktionen. Der Test unterstützt Kliniker im diagnostischen Arbeitsablauf bei der Auswahl von Behandlungsoptionen für Patienten mit Verdacht auf bakterielle Infektionen. Das Gerät ist nicht automatisiert, darf nur durch Fachpersonal verwendet werden und ist kein Begleitdiagnostikum.

Eine komplette Aufstellung der Organismen, mit denen das RapID NF Plus System verwendet werden kann, finden Sie in der RapID NF Plus Differenzierungstabelle.

2. ZUSAMMENFASSUNG UND ERLÄUTERUNG

Das RapID NF Plus System besteht aus (1) RapID NF Plus Behältern und (2) RapID NF Plus Reagenz. RapID NF Plus Behälter sind Einwegtablets aus Kunststoff mit 10 Testkammern mit dehydrierten Reaktanten. Der Behälter ermöglicht eine gleichzeitige Inokulation jeder Kammer mit einer vorbestimmten Menge des Inokulums. Eine Suspension des Testorganismus in RapID Inokulationsflüssigkeit wird als Inokulum verwendet. Es bewirkt eine Rehydrierung und leitet die Testreaktionen ein. Nach Inkubation des Behälters wird jede Testkammer anhand der Farbgebung auf eine Reaktivität untersucht. In einigen Fällen müssen den Testkammern Reagenzien hinzugefügt werden, um eine Farbveränderung zu bewirken. Das resultierende Muster positiver und negativer Testergebnisse bildet die Grundlage zur Identifikation der isolierten Testorganismen durch Vergleich der Testergebnisse mit den Wahrscheinlichkeitswerten in der Differenzierungstabelle (Tabelle 4) oder durch Verwendung der RapID ERIC™ Software.

3. TESTPRINZIP

Die mit dem RapID NF Plus System durchgeführten Tests basieren auf der mikrobiellen Zersetzung spezifischer Substrate, die durch verschiedene Indikatorverfahren nachgewiesen werden. Die auftretenden Reaktionen sind eine Kombination herkömmlicher und chromogener Tests mit Einzelsubstraten, die in Tabelle 1 unten aufgeführt werden.

4. REAGENZIEN

RapID NF Plus Reagenz (im Kit enthalten)	(15 ml/Flasche)
Reaktiver Inhaltsstoff pro Liter:	
<i>p</i> -Dimethylaminocinnamaldehyd	0,05 g
RapID Inokulationsflüssigkeit (R8325102, separat erhältlich)	(1 ml/Röhrchen)
KCl	6,0 g
CaCl ₂	0,5 g
Entmineralisiertes Wasser	1.000,0 ml
RapID Nitrat A Reagenz (R8309003, separat erhältlich)	(15 ml/Flasche)
Sulfanilsäure	8,0 g
Eisessig	280,0 ml
Entmineralisiertes Wasser	900,0 ml
RapID Spot Indol Reagenz (R8309002, separat erhältlich)	(15 ml/Flasche)
<i>p</i> -Dimethylaminocinnamaldehyd	10,0 g
Salzsäure	100,0 ml
Entmineralisiertes Wasser	900,0 ml

5. WARNHINWEISE UND VORSICHTSMASSNAHMEN

Dieses Produkt ist für die Verwendung in der *In-vitro*-Diagnostik bestimmt und sollte nur von entsprechend geschulten Personen verwendet werden. Es sind Vorsichtsmaßnahmen gegen die von mikrobiologischen Materialien ausgehenden Gefahren zu ergreifen, indem Proben, Behälter, Medien und Test-Behälter nach Gebrauch ordnungsgemäß sterilisiert werden. Die Anweisungen müssen gelesen und genau befolgt werden.

Wiederverwendbare Geräte müssen nach Gebrauch durch geeignete Verfahren sterilisiert werden, vorzugsweise durch Autoklavieren bei 121 °C, 15 Minuten lang. Einwegmaterialien müssen autoklaviert oder verbrannt werden. Verschüttete oder verspritzte potenziell infektiöse Materialien müssen sofort mit saugfähigen Papiertüchern entfernt und die kontaminierten Flächen mit einem herkömmlichen bakterienabtötenden Desinfektionsmittel oder 70%igem Alkohol gereinigt werden. KEIN Natriumhypochlorit verwenden. Das zum Entfernen von Spritzern verwendete Material (auch Handschuhe) muss als biologisch gefährlicher Abfall entsorgt werden.

Die Reagenzien nicht über das aufgedruckte Verfallsdatum hinaus verwenden.

Nicht verwenden, wenn Anzeichen einer Kontamination oder einer anderweitigen Verschlechterung vorliegen.

Alle schwerwiegenden Vorkommnisse, die im Zusammenhang mit dem Produkt aufgetreten sind, müssen dem Hersteller sowie der zuständigen Behörde des Mitgliedsstaates, in dem der Anwender und/oder Patient ansässig ist, gemeldet werden. Im Falle einer Störung darf das Testkit nicht verwendet werden.

Achtung!

- RapID NF Plus Reagenz ist toxisch und kann Umweltschäden verursachen. Gesundheitsschädigend bei Inhalation, Kontakt mit Haut oder Augen oder Verschlucken. Kann die Fruchtbarkeit beeinträchtigen oder ungeborene Säuglinge schädigen.
- Die Reagenzien RapID Nitrat A und RapID Spot Indol können Reizungen von Haut, Augen und der Atemwege auslösen.
- Hinweise auf potentiell gefährliche Substanzen und genaue Angaben zu chemischen Reagenzien entnehmen Sie bitte dem Sicherheitsdatenblatt, das auf der Website des Unternehmens verfügbar ist, und den Produktetiketten.

Zusammensetzung/Angaben zu Bestandteilen

2-Methoxyethanol 109-86-4
Essigsäure 64-19-7
Salzsäure 7647-01-0

WARNUNG! Dieses Produkt enthält eine Chemikalie, von dem dem Staat Kalifornien bekannt ist, dass sie Geburtsfehler oder andere reproduktive Schäden verursacht.

GEFAHR	H335	Kann die Atemwege reizen
	H336	Kann Schläfrigkeit und Benommenheit verursachen
	H360	Kann die Fruchtbarkeit beeinträchtigen Kann das Kind im Mutterleib schädigen
	H373	Kann die Organe schädigen bei längerer oder wiederholter Exposition
NUR USA	P201	Vor Gebrauch besondere Anweisungen einholen
	P202	Vor Gebrauch alle Sicherheitshinweise lesen und verstehen
	P281	Vorgeschriebene persönliche Schutzausrüstung verwenden
USA UND EU	P260	Staub/Rauch/Gas/Nebel/Dampf/Aerosol nicht einatmen
	P271	Nur im Freien oder in gut belüfteten Räumen verwenden
	P308+P313	BEI Exposition oder falls betroffen: Ärztlichen Rat einholen / ärztliche Hilfe hinzuziehen
	P304+P340	BEI EINATMEN: Die Person an die frische Luft bringen und für ungehinderte Atmung sorgen
	P405	Unter Verschluss aufbewahren
	P403+P233	An einem gut belüfteten Ort aufbewahren. Behälter dicht verschlossen halten
	P501	Inhalt/Behälter einer zugelassenen Entsorgungsanlage zuführen

Notrufnummer: INFOTRAC – 24 Stunden erreichbar: +1-800-535-5053 an. Rufnummer außerhalb der USA – 24 Stunden erreichbar: 001-352-323-3500 (R-Gespräch)

6. LAGERUNG

2°C – 8°C

Das RapID NF System und die Reagenzien RapID Nitrat A und RapID Spot Indol sollten bis zur Verwendung in der Originalverpackung bei 2 – 8 °C aufbewahrt werden. Vor Gebrauch auf Raumtemperatur bringen. KEIN AUSTAUSCH zwischen Reagenzien verschiedener RapID Systeme. Nur die für den Test notwendige Anzahl von Behältern entnehmen. Den Kunststoffbeutel wieder versiegeln und sofort wieder auf 2 – 8 °C bringen. Die entnommenen Behälter müssen noch am selben Tag verwendet werden. RapID Inokulationsflüssigkeit sollte bis zur Verwendung im Originalbehälter bei Raumtemperatur (20 – 25 °C) gelagert werden.

7. PRODUKTSCHÄDEN

Dieses Produkt sollte nicht verwendet werden, falls (1) das Verfallsdatum abgelaufen ist, (2) das Kunststofftablett gebrochen oder der Deckel beschädigt ist oder (3) andere Anzeichen einer Beschädigung vorliegen.

8. PROBENGEWINNUNG, -LAGERUNG UND -TRANSPORT

Die Probenentnahme und -handhabung sollte nach empfohlenen Richtlinien erfolgen.^{11,12}

9. LIEFERUMFANG

- 20 RapID NF Plus Behälter
- 20 Berichtsformulare
- 1 RapID NF Plus Reagenz (eine Tropfflasche aus Kunststoff enthält ausreichend Reagenz für 20 Behälter)
- 2 Chipboard Inkubationsschalen
- 1 Farbtabelle
- Gebrauchsanweisung

10. INHALTSSYMBOL

NF Plus Panels	NF Plus Behälter
Report Forms	RapID Berichtsformulare
NF Plus Reagent	NF Plus Reagenz
Incubation Trays	Inkubationsschalen

11. ERFORDERLICHE MATERIALIEN, DIE NICHT IM LIEFERUMFANG ENTHALTEN SIND

- Gerät zur Sterilisierung der Inokulationsschlinge
- Inokulationsschlinge, Abstrichupfer, Sammelbehälter
- Inkubatoren, alternative Umweltsysteme
- zusätzliche Medien
- Organismen zur Qualitätskontrolle
- Reagenzien für Gramfärbung
- Objektträger für Mikroskop
- Oxidaseragenz
- Baumwolltupfer
- RapID Inokulationsflüssigkeit – 1 ml (R8325102)
- RapID Nitrat A Reagenz (R8309003)
- RapID Spot Indol Reagenz (R8309002)
- McFarland Trübungsstandard Nr. 1 und Nr. 3 oder gleichwertiges Mittel (R20411 und R20413)
- Pipetten
- ERIC (Electronic RapID Compendium, R8323600, optional)

12. VERFAHREN

Vorbereitung des Inokulums:

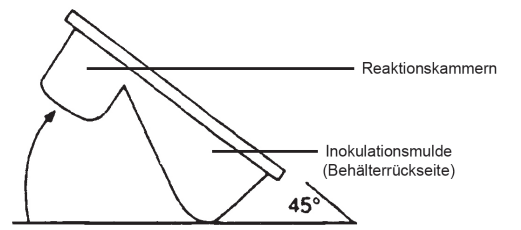
- Die Testorganismen in reiner Kultur heranziehen und vor Verwendung im System mit Gramfärbung und Oxidase testen.
Hinweis: Der Oxidase-Test muss mit Vorsicht ausgewertet werden, wenn Bakterienkulturen von Differential-Agar verwendet werden, die Farbstoffe enthalten, welche die korrekte Interpretation beeinträchtigen könnten.
- Die Testorganismen können von einer Vielzahl selektiver und nichtselektiver Agar-Nährböden entnommen werden. Die folgenden Medientypen werden empfohlen: Trypton-Soja-Agar (TSA) mit oder ohne 5 % Schafblut, MacConkey-Agar.
Hinweise:
 - Einige Medienarten, welche Mono- oder Disaccharide enthalten oder damit angereichert wurden, sind nicht zur Verwendung empfohlen, da sie die glykolytische Aktivität unterdrücken und die Empfindlichkeit des Tests reduzieren können.
 - Die Platten für die Vorbereitung des Inokulums sollten vorzugsweise 18 bis 24 Stunden alt sein. Langsam wachsende Isolate sollten mit 48 Stunden alten Platten getestet werden.
 - Wenn andere Medien als die empfohlenen verwendet werden, kann dies die Testergebnisse verfälschen.
- Mit einem Baumwolltupfer oder einer Inokulationsschlinge ausreichend Wachstum aus der Agarplattenkultur in RapID Inokulationsflüssigkeit (1 ml) suspendieren, um eine sichtbare Trübung zu erzielen, die mindestens dem McFarland Trübungsstandard Nr. 1 oder Äquivalent entspricht, aber höchstens dem McFarland Trübungsstandard Nr. 3 oder Äquivalent.

Hinweise:

- Suspensionen mit deutlich geringerer Trübung als McFarland Standard Nr. 1 führen zu anomalen Reaktionen.
 - Bakterielle Suspensionen, deren Trübung stärker ist als McFarland Trübungsstandard Nr. 1, beeinträchtigen die Tests nicht. Ihre Verwendung wird für Lagerkulturen und Färbungen zur Qualitätskontrolle empfohlen. Suspensionen mit einer weit stärkeren Trübung als McFarland Standard Nr. 3 können die Testergebnisse jedoch beeinträchtigen.
 - Suspensionen sollten gründlich durchmischt und gegebenenfalls verwirbelt werden.
 - Suspensionen innerhalb von 15 Minuten nach Vorbereitung verwenden.
- Eine Agarplatte kann auf Reinheit inokuliert werden. Außerdem können weitere notwendige Tests durchgeführt werden, indem eine Schlinge der Testsuspension aus dem Röhrchen mit Inokulationsflüssigkeit verwendet wird. Platte für 18 – 24 Stunden bei 35 – 37 °C inkubieren.

Inokulation von RapID NF Plus Behältern:

- Den Deckel des Behälters nach hinten über den Inokulationsport führen, indem die Lasche mit der Aufschrift „Peel to Inoculate“ (Zur Inokulation abziehen) nach oben und nach links gezogen wird.
- Mit einer Pipette den gesamten Inhalt des Röhrchens mit der Inokulationsflüssigkeit vorsichtig in die obere rechte Ecke des Behälters übertragen. Den Inokulationsport des Behälters wieder versiegeln, indem die Lasche wieder festgedrückt wird.
- Nach Zugabe der Testsuspension die Behälterrückseite von den Testkammern weg in einem Winkel von ca. 45° neigen, wobei der Behälter auf ebener Oberfläche stehen muss (siehe unten).



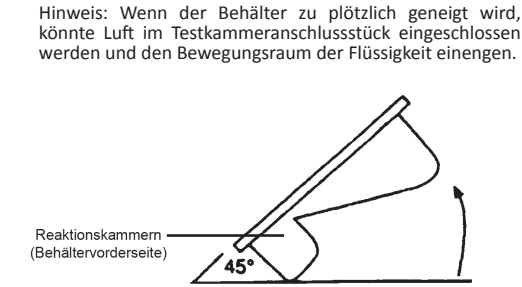
- Den Behälter in diesem Winkel halten und dabei vorsichtig hin- und herschwenken, damit sich das Inokulum entlang der hinteren Auffanggrillen gleichmäßig verteilen kann (siehe Abbildung unten).

Tabelle 1. Testprinzipien und Bestandteile des RapID NF Plus Systems

Kammer-Nr.	Textcode	Reaktiver Inhaltsstoff	Menge	Testprinzip	Bibliographie-Nr.
Vor Reagenzzugabe:					
1	ADH	Arginin	1,0 %	Hydrolyse von Arginin setzt basische Produkte frei, die den pH-Wert erhöhen und eine Färbung des Indikators bewirken.	1 – 3
2	TRD	Aliphatisches Thiol	0,2 %	Durch Verwendung des Substrats wird der pH-Wert gesenkt und der Indikator gefärbt.	3
3	EST	Triglyzerid	1,0 %	Hydrolyse des Lipids setzt Fettsäuren frei, die den pH-Wert senken und den Indikator färben.	1 – 4
4	PHS	<i>p</i> -Nitrophenyl-Phosphoester	0,1 %	Die enzymatische Hydrolyse des farblosen Aryl-substituierten Glykosids oder Phosphoesters setzt gelbes α - oder <i>p</i> -Nitrophenol frei.	2, 3, 5, 6
5	NAG	<i>p</i> -Nitrophenyl-N-Acetyl- β -D-Glukosaminid	0,1 %		
6	α GLU	<i>p</i> -Nitrophenyl- α -D-Glukosid	0,1 %		
7	β GLU	<i>p</i> -Nitrophenyl- β -D-Glukosid	0,1 %		
8	ONPG	<i>p</i> -Nitrophenyl- β -D-Galaktosid	0,1 %		
9	URE	Harnstoff	0,25 %	Hydrolyse des Harnstoffs erzeugt basische Produkte, die den pH-Wert anheben und eine Färbung des Indikators bewirken.	1 – 3
10	GLU	Glukose	1,0 %	Durch Verwendung von Glukose wird der pH-Wert gesenkt und der Indikator gefärbt.	1 – 3
Nach Reagenzzugabe:					
4	PRO	Prolin- β -Naphthylamid	0,1 %	Enzymatische Hydrolyse von Arylamidsubstrat setzt freies β -Naphthylamin frei, das durch RapID NF Plus Reagenz nachgewiesen wird.	4, 6 – 10
5	PYR	Pyrrolidin- β -Naphthylamid	0,1 %		
6	GGT	γ -Glutamyl- β -Naphthylamid	0,1 %		
7	TRY	Tryptophan- β -Naphthylamid	0,1 %		
8	BANA	N-Benzyl-Arginin- β -Naphthylamid	0,1 %		
9	IND	Tryptophan	0,4 %	Verwendung von Tryptophan erzeugt Bildung von Indol, das mit RapID Spot Indol Reagenz nachgewiesen wird.	1 – 3
10	NO ₃	Natriumnitrat	1,0 %	Verwendung von Nitrationen führt zur Bildung von Nitrit, das mit RapID Nitrat A Reagenz nachgewiesen wird.	1 – 3

- In horizontaler Position (am besten durch Abstützen der Unterkante der Testkammern auf der Tischplatte) den Behälter langsam nach vorne in Richtung der Testkammern neigen, bis das Inokulum entlang der Auffangrillen in die Testkammern fließt (siehe unten). Damit sollte das Inokulum vollständig aus dem rückwärtigen Bereich des Behälters abfließen.

Hinweis: Wenn der Behälter zu plötzlich geneigt wird, könnte Luft im Testkammeranschlussstück eingeschlossen werden und den Bewegungsraum der Flüssigkeit einengen.



- Den Behälter wieder in eine ebene Position bringen. Gegebenenfalls den Behälter vorsichtig gegen die Tischplatte klopfen, damit die in die Kammern eingeschlossene Luft entweichen kann.
Hinweise:
 - Testkammern daraufhin untersuchen, ob sie frei von Blasen und gleichmäßig gefüllt sind. Leichte Unterschiede bei der Befüllung der Testkammern sind tolerierbar und haben keinen Einfluss auf die Testergebnisse. Wenn der

Testpositionen der RapID NF Plus Behälter

Kammer-Nr.	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Textcode	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	α GLU	β GLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

Tabelle 2. Interpretation der Testergebnisse des RapID NF Plus Systems* (siehe Beispiele in beigefügter Farbtabelle)

Kammer-Nr.	Textcode	Reagenz	Reaktion		Bemerkungen
			Positiv	Negativ	
Vor Reagenzzugabe:					
1	ADH	Keine	Rot	Gelb oder hellorange	Nur die Entwicklung einer deutlichen Rotfärbung ist als positiv zu werten.
2	TRD	Keine	Gelb, goldgelb oder gelborange	Rot oder orange	Entwicklung von Gelb-, Goldgelb- oder Gelborangefärbung in der gesamten Kammer ist als positiv zu werten. An der Oberseite der Kammer kann es zur Bildung einer gelblichen Farbschicht kommen. Behälter leicht schütteln und wie angegeben auswerten.
3	EST	Keine	Gelb, goldgelb, gelborange oder hellorange	Rot oder dunkelorange	Entwicklung von Gelb-, Goldgelb-, Gelborange- oder Hellorangefärbung der gesamten Kammer ist als positiv zu werten. An der Oberseite der Kammer kann sich eine rote Schicht bilden. Behälter leicht schütteln und wie angegeben auswerten.
4	PHS	Keine	Gelb	Hell oder leicht getönt	Jede Entwicklung einer Gelbfärbung der gesamten Kammer ist als positiv zu werten.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	Keine	Rot	Gelb, gelborange oder orange	Nur die Entwicklung einer deutlichen Rotfärbung der gesamten Kammer ist als positiv zu werten.
10	GLU	Keine	Gelb	Blau, blaugrün oder grün	Nur eine deutliche Gelbfärbung der gesamten Kammer ist als positiv zu werten. Kammerfärbung an dafür vorgesehener Stelle des Berichtsformulars als Referenz notieren, falls zusätzliche Merkmale zur Bestimmung erforderlich sind.
Nach Reagenzzugabe:					
4	PRO	RapiD NF Plus Reagenz	Purpur, violett, rot, dunkelorange oder dunkelrosa	Hell, getönt, hellorange oder sehr blasses Rosa	Nur eine signifikante Farbentwicklung ist als positiv zu bewerten. Basse Farbschattierungen sind als negativ zu werten.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA				
9	IND	RapiD Spot Indol Reagenz	Braun oder schwarz	Orange oder rot	Jede Entwicklung einer Braun-Schwarzfärbung ist als positiv zu werten. Alle anderen Färbungen sind als negativ zu werten.
10	NO ₃	RapiD Nitrat A Reagenz	Rot oder orange	Hell, getönt oder gelb	Jede Entwicklung einer Rot- oder Orangefärbung ist als positiv zu werten. Gelbe Farbschattierungen sind als negativ zu werten. Hinweis: RapiD Nitrat B Reagenz ist NICHT ERFORDERLICH.

***HINWEIS:** Die Behälter werden abgelesen, indem sie auf einen weißen Untergrund gestellt werden und von oben durch die Testkammern nach unten geschaut wird.

Tabelle 3. Qualitätskontrolltabelle für Rapid NF Plus Behälter

Organismus	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, positiv; –, negativ; V, variabel; (–), i.d.R. negativ; (+), i.d.R. positiv ^aFrüher bezeichnet als *Acinetobacter calcoaceticus*

^bDie wichtigsten Indikatorstämme zeigen eine ausreichende Leistung des labilsten Substrates im System sowie eine Reaktivität in einer erheblichen Anzahl der Vertiefungen, entsprechend den Empfehlungen des Clinical and Laboratory Standards Institute für eine straffe Qualitätssicherung.¹⁸ ^cFrüher bezeichnet als *Flavobacterium meningosepticum*

2. Ohne Zugabe des Reagenz Testkammern 1 (ADH) bis 10 (GLU) von links nach rechts lesen und auswerten. Zur Interpretation die Farbtabelle und die Anleitung aus Tabelle 2 verwenden. Die Behälter werden abgelesen, indem sie auf einen weißen Untergrund gestellt werden und von oben durch die Testkammern nach unten geschaut wird. Testauswertungen in den entsprechenden Kästchen des Berichtsformulars notieren, dabei den Testcode für bifunktionale Tests oberhalb des Strichs verwenden.

Hinweis: Farbe von Testkammer 10 (GLU) an der dafür vorgesehene Stelle auf dem Berichtsformular notieren. Blau bedeutet Alkanisierung, grün Oxidation und gelb Fermentierung. Diese Angaben können hilfreich sein bei der Auswertung in Fällen von überlappenden Ergebnissen.

3. Die folgenden Reagenzien in die angegebenen Kammern hinzugeben:

- 2 Tropfen Rapid NF Plus Reagenz in die Kammern 4 (PRO) bis 8 (BANA) geben.
- 2 Tropfen Rapid Spot Indol Reagenz in Kammer 9 (URE/IND) geben.
- 2 Tropfen Rapid Nitrat A Reagenz in Kammer 10 (GLU/NO3) geben.

Hinweis: Es sollte nur Rapid Spot Indol Reagenz verwendet werden. Indol-Reagenzien von Kovacs oder Ehrlich erbringen keine zufriedenstellenden Ergebnisse.

4. Mindestens 30 Sekunden und höchstens 3 Minuten Farbentwicklung abwarten. Testkammern 4 bis 10 lesen und auswerten. Testauswertungen in den entsprechenden Kästchen des Berichtsformulars notieren, dabei den Testcode für bifunktionale Tests unterhalb des Strichs verwenden.

5. Oxdasereaktion für das Testisolat in das dafür vorgesehene Kästchen des Berichtsformulars eintragen.

6. Den sich aus dem Berichtsformular ergebenden Mikrocode im ERIC zur näheren Bestimmung nachschlagen.

13. RESULTATE UND ZU ERWARTENDER WERTEBEREICH

Die Rapid NF Plus Differenzierungstabelle (Tabelle 4) zeigt die für das Rapid NF Plus System zu erwartenden Ergebnisse. Die Ergebnisse der Differenzierungstabelle werden als Reihe positiver Prozentwerte für jeden Systemtest dargestellt. Diese Informationen unterstützen jeden Test statistisch und stellen durch numerische Codierung der digitalen Testergebnisse die Basis für einen probabilistischen Ansatz zur Identifikation der isolierten Testorganismen dar.

Die Bestimmung erfolgt unter Verwendung individueller Testauswertungen der Rapid NF Plus Behälter in Verbindung mit anderen Laborinformationen (z. B. Gramfärbung, Oxidase, Wachstum auf differenzierten oder selektiven Medien), wobei ein Muster entsteht, das statistisch der bekannten Reaktivität für Taxa gleicht, die in der Datenbank des Rapid Systems enthalten sind. Diese Muster werden mithilfe der Rapid NF Plus Differenzierungstabelle (Tabelle 4) verglichen oder durch Ableitung eines Mikrocodes und Nachschlagen im ERIC ermittelt.

Tabelle 4. Rapid NF Plus Differenzierungstabelle (siehe Abschnitt 13)

Organismus	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> – Biogruppe <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> – Biogruppe <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ¹	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthrapi</i> ^b	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ¹	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^p	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium IIb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium IIIi</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollisae</i> ^a	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ¹	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolnii</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri/elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella urelytica (IVe)</i>	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens/putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina (Vb-2)</i>	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzihabitans</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri (Vb-1)</i>	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> Gruppe 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ¹	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^a	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum (IIk-2)</i>	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum (IIk-3)</i>	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ⁿ	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis/furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Vibrio parahaemolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa (IIIf)</i>	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

^a Früher bezeichnet als *Weeksella zoohelcum*

^b Früher bezeichnet als *Flavobacterium meningosepticum* und *Chryseobacterium meningosepticum*

^c Früher bezeichnet als *Myroides odoratus* und davor als *Flavobacterium odoratum*

^d Früher bezeichnet als *Chryseomonas luteola*

Πίνακας 3. Διάγραμμα ποιοτικού ελέγχου για τα πάνελ RapiD NF Plus

Μικροοργανισμός	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+ , θετικό, –, αρνητικό, V, μεταβλητό, (–), συνήθως αρνητικό, (+), συνήθως θετικό. ^aΠροηγούμενως χαρακτηρισμένο ως *Acinetobacter calcoaceticus*

^bΒασικά στελέχη έδειξε καταδεικνούν την αποδεκτή απόδοση του πιο ασταθούς υποστρώματος στο σύστημα και αντιδραστικότητα σε σημαντικό αριθμό βοθρίων, σύμφωνα με τις συστάσεις του Ινστιτούτου Κλινικών και Εργαστηριακών Προτύπων για εξορθολογισμένο ποιοτικό έλεγχο.¹⁸ ^cΠροηγούμενως χαρακτηρισμένο ως *Flavobacterium meningosepticum*

βαθμολογήστε τις κοιλότητες 1 (ADH) έως 10 (GLU) από αριστερά προς δεξιά με τη βοήθεια του οδηγού χρωμάτων και του οδηγού ερμηνείας που παρουσιάζονται στον Πίνακα 2. Η ανάγνωση των πάνελ πρέπει να γίνεται μέσω της παρατήρησης των κοιλότητων αντίδρασης σε λευκό φόντο. Καταγράψτε τις βαθμολογίες της δοκιμής στα κατάλληλα πλαίσια του εντύπου αναφοράς, χρησιμοποιώντας τον κωδικό δοκιμής πάνω από τη γραμμή για τις διδραστικές δοκιμές.

Σημείωση: Καταγράψτε το χρώμα στην κοιλότητα 10 (GLU) στον χώρο που παρέχεται στο έντυπο αναφοράς. Το μπλε υποδεικνύει αλκαλοποίηση, το πράσινο υποδεικνύει οξειδωση και το κίτρινο υποδεικνύει ζύμωση. Αυτές οι πληροφορίες μπορεί να φανούν χρήσιμες ως επιπλέον χαρακτηριστικά σε περιπτώσεις επικάλυψης πιθανοτήτων.

3. Προσθέστε τα παρακάτω αντιδραστήρια στις υποδεικνυόμενες κοιλότητες:

- Προσθέστε 2 σταγόνες αντιδραστήριου RapiD NF Plus στις κοιλότητες 4 (PRO) έως 8 (BANA).
- Προσθέστε 2 σταγόνες αντιδραστήριου ινδόλης σε σταγόνα RapiD Spot Indole στην κοιλότητα 9 (URE/IND).
- Προσθέστε 2 σταγόνες αντιδραστήριου RapiD Nitrate A στην κοιλότητα 10 (GLU/NO3).

Σημείωση: Πρέπει να χρησιμοποιηθεί μόνο αντιδραστήριο ινδόλης σε σταγόνα RapiD Spot Indole. Το αντιδραστήριο ινδόλης της Kovacs ή της Ehrlich δεν θα παράγει ικανοποιητικά αποτελέσματα.

- Αφήστε το χρώμα να αναπτυχθεί για τουλάχιστον 30 δευτερόλεπτα και όχι πάνω από 3 λεπτά. Αναγνώστε και βαθμολογήστε τις κοιλότητες 4 έως 10. Καταγράψτε τις βαθμολογίες στα κατάλληλα πλαίσια του εντύπου αναφοράς, χρησιμοποιώντας τους κωδικούς δοκιμής κάτω από τη γραμμή για τις διδραστικές δοκιμές.
- Καταγράψτε την αντίδραση οξειδώσης για το απομονωμένο στέλεχος δοκιμής στο πλαίσιο που παρέχεται στο έντυπο αναφοράς.
- Μεταφέρετε τον μικροκώδικα που λήφθηκε από το έντυπο αναφοράς στο ERIC για την ταυτοποίηση.

13. ΑΠΟΤΕΛΕΣΜΑΤΑ ΚΑΙ ΕΥΡΟΣ ΑΝΑΜΕΝΟΜΕΝΩΝ ΤΙΜΩΝ

Το διάγραμμα διαφοροποίησης RapiD NF Plus (Πίνακας 4) απεικονίζει τα αναμενόμενα αποτελέσματα για το σύστημα RapiD NF Plus. Τα αποτελέσματα του διαγράμματος διαφοροποίησης εκφράζονται ως σειρά θετικών ποσοστών για κάθε δοκιμή του συστήματος. Οι πληροφορίες αυτές υποστηρίζουν στατιστικά τη χρήση κάθε δοκιμής και παρέχουν τη βάση, μέσω αριθμητικής κωδικοποίησης ψηφιακών αποτελεσμάτων δοκιμής, για μια πιθανολογική προσέγγιση στην ταυτοποίηση του απομονωμένου στελέχους της δοκιμής. Οι ταυτοποιήσεις πραγματοποιούνται με τη χρήση των βαθμολογιών της κάθε δοκιμής από τα πάνελ RapiD NF Plus σε συνδυασμό με άλλες εργαστηριακές πληροφορίες (δηλαδή, χρώσι κατά Gram, οξείδωση, ανάπτυξη σε μέσα διαφοροποίησης ή εκλεκτικά μέσα κ.λπ.) για να παραχθεί ένα μοτίβο που ομοιάζει στατιστικά τη γνωστή αντιδραστικότητα των τάξεων που έχουν καταγραφεί στη βάση δεδομένων του

συστήματος RapiD. Αυτά τα μοτίβα συγκρίνονται μέσω της χρήσης του διαγράμματος διαφοροποίησης RapiD NF Plus (Πίνακας 4) ή με την παραγωγή ενός μικροκώδικα και τη χρήση του ERIC.

14. ΠΟΙΟΤΙΚΟΣ ΕΛΕΓΧΟΣ

Όλοι οι αριθμοί παρτίδας του συστήματος RapiD NF Plus έχουν δοκιμαστεί με τη χρήση των παρακάτω μικροοργανισμών ποιοτικού ελέγχου και έχουν κριθεί κατάλληλοι. Η εξέταση των μικροοργανισμών ελέγχου πρέπει να διεξάγεται σύμφωνα με τις καθιερωμένες εργαστηριακές διαδικασίες ποιοτικού ελέγχου. Εάν σημειωθούν αποκλίνοντα αποτελέσματα ποιοτικού ελέγχου, τα αποτελέσματα των ασθενών δεν θα πρέπει να αναφερθούν. Ο Πίνακας 3 παραθέτει τα αναμενόμενα αποτελέσματα για το επιλεγμένο σύνολο μικροοργανισμών δοκιμής.

Σημειώσεις:

- Ο ποιοτικός έλεγχος των αντιδραστηρίων RapiD επιτυγχάνεται με τη λήψη των αναμενόμενων αντιδράσεων για τις δοκιμές για τις οποίες απαιτείται η προσθήκη των αντιδραστηρίων (κοιλότητες 4-10).
- Μικροοργανισμοί που έχουν μεταφερθεί επανειλημμένα σε μέσα με άγαρ για εκτεταμένες χρονικές περιόδους μπορεί να παράγουν αποκλίνοντα αποτελέσματα.
- Τα στελέχη ποιοτικού ελέγχου θα πρέπει να αποθηκεύονται κατεψυγμένα ή λυοφιλιοποιημένα. Πριν από τη χρήση, τα στελέχη ποιοτικού ελέγχου θα πρέπει να μεταφέρονται 2 - 3 φορές από το αποθηκευτικό σημείο σε μέσο με άγαρ που συνιστάται για χρήση με το σύστημα RapiD NF Plus.
- Τα σκευάσματα, τα πρόσθετα και τα συστατικά των μέσων καλλιέργειας ποικίλουν ανάλογα με τον παρασκευαστή και μπορεί να ποικίλουν επίσης ανά παρτίδα. Ως αποτέλεσμα, τα μέσα καλλιέργειας μπορεί να επηρεάσουν τη βασική ενζυμική δραστηκότητα των καθορισμένων στελεχών ποιοτικού ελέγχου. Εάν τα αποτελέσματα των στελεχών ποιοτικού ελέγχου διαφέρουν από τα ενδεδιγμένα μοτίβα, υποκαλλιέργεια σε μέσο διαφορετικής παρτίδας ή άλλου παρασκευαστή συχνά επιλύει τις αποκλίσεις ποιοτικού ελέγχου.

15. ΠΕΡΙΟΡΙΣΜΟΙ

- Για τη χρήση του συστήματος RapiD NF Plus και την ερμηνεία των αποτελεσμάτων, απαιτείται η γνώση αρμοδίου μικροβιολόγου, ο οποίος είναι εξοικειωμένος με τις εργαστηριακές διαδικασίες και εκπαιδευμένος στις μεθόδους γενικής μικροβιολογίας και χρησιμοποιεί την εκπαίδευση, την εμπειρία, τις πληροφορίες δείγματος και άλλες σχετικές διαδικασίες σωστά πριν από την αναφορά της ταυτοποίησης που λήφθηκε με τη χρήση του συστήματος.
- Η πηγή του δείγματος, η αντίδραση οξειδάσης, τα χαρακτηριστικά χρώσης κατά Gram και η ανάπτυξη σε εκλεκτικά άγαρ θα πρέπει να λαμβάνονται υπόψη κατά τη χρήση του συστήματος RapiD NF Plus.
- Το σύστημα RapiD NF Plus πρέπει να χρησιμοποιείται με καθαρές καλλιέργειες μικροοργανισμών δοκιμής. Η χρήση μικτών μικροβιακών πληθυσμών ή η άμεση δοκιμή κλινικού υλικού χωρίς καλλιέργεια θα επιφέρει αποκλίνοντα αποτελέσματα.

Πίνακας 4 - Διάγραμμα διαφοροποίησης RapiD NF Plus (βλ. Ενότητα 13)

Μικροοργανισμός	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> - βιομοιάδα <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> - βιομοιάδα <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylooxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ¹	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthrapi</i> ⁿ	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testasteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ⁹	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ⁸	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^{10c}	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lfb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollisae</i> ¹⁶	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ¹⁸	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolni</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^v	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (Ive)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ⁶	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzzihabitans</i> ⁵	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ¹⁷	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> Ουάδα 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ^{10a}	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ¹	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^{10a}	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (Ilk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (Ilk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ¹⁵	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Vibrio parahaemolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (Ilf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

remel ES Sistema RapID™ NF Plus

REF R8311005.....Σ 20

1. USO PREVISTO

RapID™ NF Plus es un micrométodo cualitativo que utiliza reacciones enzimáticas para identificar aislados clínicos que han crecido en agar de bacterias gramnegativas no fermentadoras de glucosa y otras bacterias gramnegativas fermentadoras de glucosa seleccionadas no pertenecientes a la familia de las enterobacteriáceas. Se usa en flujos de trabajo de diagnóstico para ayudar a los profesionales médicos a elegir opciones de tratamiento para pacientes de los que se sospecha que padecen infecciones bacterianas. El dispositivo no es automatizado, es exclusivamente para uso profesional y no está diseñado para diagnóstico complementario.

Se proporciona una lista completa de los organismos a los que se dirige el sistema RapID NF Plus en el gráfico diferencial de RapID NF Plus.

2. RESUMEN Y EXPLICACIÓN

El sistema RapID NF Plus está compuesto por (1) paneles RapID NF Plus y (2) reactivo RapID NF Plus. Los paneles RapID NF Plus son bandejas desechables de plástico con 10 cavidades de reacción, que contienen reaccionantes deshidratados. El panel permite la inoculación simultánea de cada cavidad con una cantidad predeterminada de inóculo. Se utiliza una suspensión de los microorganismos de la prueba en el líquido de inoculación RapID como inóculo; sirve para rehidratar e iniciar las reacciones de la prueba. Tras la incubación del panel, se examina cada cavidad de la prueba en busca de reactividad observando el desarrollo de un color. En algunos casos, se deben añadir reactivos a las cavidades de la prueba para proporcionar un cambio de color. El patrón resultante de puntuaciones de prueba positivas y negativas se usa como base para la identificación del aislado de la prueba mediante comparación con los valores de probabilidad en el gráfico diferencial (Tabla 4), o bien usando el software RapID ERIC™.

3. PRINCIPIO

Las pruebas utilizadas en el sistema RapID NF Plus se basan en la degradación microbiana de sustratos específicos detectados mediante varios sistemas indicadores. Las reacciones empleadas son una combinación de las pruebas convencionales y las pruebas cromogénicas de sustrato simple y se describen en la Tabla 1.

4. REACTIVOS

Reactivo RapID NF Plus (suministrado con el kit) (15 ml/frasco)

Componente del reactivo por litro:

p-Dimetilaminocinamaldehído.....0,05 g

Líquido de inoculación RapID (R8325102, se suministra por separado) (1 ml/tubo)

KCl6,0 g

CaCl2.....0,5 g

Agua desmineralizada1000,0 ml

Reactivo RapID Nitrate A (R8309003, se suministra por separado) (15 ml/frasco)

Ácido sulfanílico8,0 g

Ácido acético glacial.....280,0 ml

Agua desmineralizada900,0 ml

Reactivo RapID Spot Indole (R8309002, se suministra por separado) (15 ml/frasco)

p-Dimetilaminocinamaldehído.....10,0 g

Ácido clorhídrico100,0 ml

Agua desmineralizada900,0 ml

5. ADVERTENCIAS Y PRECAUCIONES

Este producto es para uso diagnóstico *in vitro* y solo deben utilizarlo personas con la formación adecuada. Como precaución para evitar los peligros microbiológicos, las muestras, los recipientes, los medios y los paneles de prueba deben esterilizarse debidamente después de su uso. Las instrucciones se deben leer y cumplir estrictamente.

Los aparatos no desechables se deben esterilizar mediante cualquier procedimiento después del uso, aunque el método preferido es autoclave durante 15 minutos a 121 °C; los desechables deben someterse a autoclave o incineración. Los vertidos de materiales potencialmente infecciosos deben eliminarse de inmediato con tejido de papel absorbente y el área contaminada debe limpiarse con un desinfectante bacteriano estándar o alcohol al 70 %. NO utilice hipoclorito de sodio. Los materiales empleados para limpiar vertidos, incluidos los guantes, deben desecharse como si se tratara de residuos biopeligrosos.

No utilice reactivos que hayan caducado.

No los use si hay indicios de contaminación u otros signos de deterioro.

Cualquier incidente grave que se haya producido en relación con el dispositivo deberá notificarse al fabricante y a la autoridad competente del Estado miembro en el que se encuentre el usuario y/o el paciente. En caso de mal funcionamiento, no utilice el dispositivo.

¡Precaución!

- El reactivo RapID NF Plus es tóxico y puede ser perjudicial para el entorno. Puede causar daños por inhalación, contacto con la piel o los ojos, o bien si se ingiere. Puede ser perjudicial para la fertilidad o dañar al feto.
- Los reactivos RapID Nitrate A y RapID Spot Indole pueden causar irritación en la piel, los ojos y el sistema respiratorio.
- Para obtener información detallada sobre las sustancias químicas del reactivo, consulte la hoja de datos sobre seguridad, disponible en el sitio web de la empresa, y la documentación del producto para obtener información sobre componentes potencialmente peligrosos.

Composición/información sobre los componentes

2-Metoxietanol 109-86-4

Ácido acético 64-19-7

Ácido clorhídrico 7647-01-0

ADVERTENCIA Este producto contiene una sustancia química conocida, la cual se considera en el estado de California que causa defectos en los recién nacidos u otros daños reproductivos.

Número de teléfono para emergencias: INFOTRAC - Número de 24 horas: 1-800-535-5053. Fuera de EE. UU., llame al teléfono de 24 horas: 001-352-323-3500 (llamada a cobro revertido)

PELIGRO  SOLO EE. UU.  EE. UU. Y UE	H335	Puede provocar irritación respiratoria
	H336	Puede provocar adormecimiento o mareo
	H360	Puede perjudicar a la fertilidad Puede causar daños en el feto
 SOLO EE. UU.  EE. UU. Y UE	H373	Puede causar daños a los órganos tras una exposición prolongada o repetida
	P201	Pedir instrucciones especiales antes del uso
	P202	No manipular la sustancia antes de haber leído y comprendido todas las instrucciones de seguridad
	P281	Utilizar el equipo de protección individual obligatorio
	P260	No respirar el polvo/el humo/el gas/ la niebla/los vapores/el aerosol
	P271	Utilizar únicamente en exteriores o en un lugar bien ventilado
	P308+P313	EN CASO DE exposición manifiesta o presunta: Consultar a un médico
	P304+P340	SI SE INHALA: Transportar a la víctima al exterior y mantenerla en reposo en una posición cómoda para respirar.
	P405	Guardar bajo llave
	P403+P233	Almacenar en un lugar bien ventilado. Mantener el recipiente herméticamente cerrado
	P501	Eliminar el contenido/el recipiente en una planta de eliminación de materiales autorizada

6. ALMACENAMIENTO

2°C - 8°C

El sistema RapID NF Plus y los reactivos RapID Nitrate A y RapID Spot Indole deben almacenarse en sus envases originales a 2-8 °C hasta que se utilicen. Deje que los productos alcancen la temperatura ambiente antes de usarlos. NO intercambie reactivos entre distintos sistemas RapID. Saque solamente el número de paneles necesarios para la prueba. Vuelva a cerrar la bolsa de plástico y vuélvala a guardar inmediatamente a 2-8 °C. Los paneles se deben usar el mismo día en que se saquen de su lugar de almacenamiento. El líquido de inoculación RapID debe almacenarse en su envase original a temperatura ambiente (20-25 °C) hasta que se utilice.

7. DETERIORO DEL PRODUCTO

Este producto no debe utilizarse si (1) la fecha de caducidad ha pasado, (2) la bandeja de plástico está rota o la tapa está deteriorada, o bien (3) hay otras señales de deterioro.

8. RECOLECCIÓN, ALMACENAMIENTO Y TRANSPORTE DE LAS MUESTRAS

Las muestras deben recogerse y manipularse siguiendo las directrices recomendadas.^{11,12}

9. MATERIAL SUMINISTRADO

- 20 paneles RapID NF Plus
- 20 formularios de resultados
- 1 reactivo RapID NF Plus (un frasco cuentagotas de plástico que contiene suficiente reactivo para 20 paneles)
- 2 bandejas de incubación de conglomerado.
- 1 guía de colores
- Instrucciones de uso (IFU).

10. SÍMBOLOS DEL CONTENIDO

NF Plus Panels	Paneles NF Plus
Report Forms	Formularios de resultados RapID
NF Plus Reagent	Reactivo NF Plus
Incubation Trays	Bandejas de incubación

11. MATERIALES NECESARIOS PERO NO SUMINISTRADOS

- Dispositivo de esterilización del asa
- Asa de inoculación, hisopos, recipientes recolectores
- Incubadoras, sistemas ambientales alternativos
- Suplemento de medios
- Microorganismos de control de calidad
- Reactivos de tinción de Gram
- Portaobjetos para microscopio
- Reactivo de oxidasa
- Bastoncillos de algodón
- Líquido de inoculación RapID - 1 ml (R8325102)
- Reactivo RapID Nitrate A (R8309003)
- Reactivo RapID Spot Indole (R8309002)
- Patrones de turbidez McFarland n.º 1 y n.º 3 o equivalentes (R20411 y R20413)
- Pipetas
- ERIC (Electronic RapID Compendium, R8323600) (opcional).

12. PROCEDIMIENTO

Preparación del inóculo:

- Los microorganismos de prueba deben proliferar en cultivos puros y se deben examinar mediante tinción de Gram y oxidasa antes de usarse en el sistema.

Nota: La prueba de oxidasa se debe interpretar con precaución cuando se usa la proliferación bacteriana de agares diferenciales que contienen tinciones que pueden interferir en la interpretación.

- Los microorganismos de prueba deben eliminarse de una serie de medios de proliferación de agar selectivos y no selectivos. Se recomiendan los siguientes tipos de medios: Agar de soja triptica (TSA) con o sin sangre de oveja al 5 %; agar MacConkey.

Notas:

- No se recomiendan algunos medios que contienen o que presentan suplementos con monosacáridos o disacáridos, dado que pueden eliminar la actividad glucolítica y reducir la selectividad de la prueba.

- Las placas usadas para la preparación del inóculo deben tener preferiblemente una antigüedad de 18 a 24 horas. Los aislados de crecimiento lento se pueden analizar con placas de 48 horas.

- El uso de medios distintos a los recomendados puede afectar el rendimiento de la prueba.

- Con un bastoncillo de algodón o un asa de inoculación, suspenda un crecimiento suficiente del cultivo en placas de agar en el líquido de inoculación RapID (1 ml) para conseguir una turbidez visual igual como mínimo que el patrón de turbidez McFarland n.º 1 o equivalente, pero no superior al patrón de turbidez McFarland n.º 3 o equivalente.

Notas:

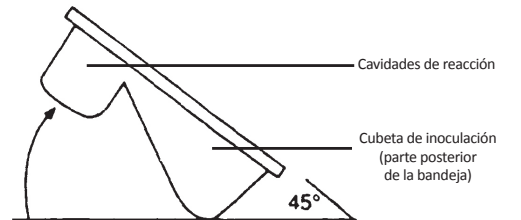
- Las suspensiones significativamente menos turbias que el patrón McFarland n.º 1 ocasionarán reacciones anómalas.
- Las suspensiones bacterianas que son más turbias que un patrón McFarland n.º 1 no repercutirán en el rendimiento de la prueba y se recomiendan para cultivos madre y cepas de control de calidad. No obstante, las suspensiones preparadas con una turbidez notoriamente superior que un patrón McFarland n.º 3 pueden afectar el rendimiento de la prueba.

- En caso necesario, las suspensiones deben mezclarse concienzudamente y agitarse con vórtex.
- Las suspensiones deben utilizarse dentro de los 15 minutos siguientes a su preparación.

- Se puede inocular una placa de agar para determinar la pureza y cualquier otra prueba adicional que pueda ser necesaria utilizando un asa de la suspensión de prueba del tubo de líquido de inoculación. Incube la placa durante 18-24 horas a una temperatura de 35-37 °C.

Inoculación de paneles RapID NF Plus:

- Despegue la tapa del panel sobre el puerto de inoculación tirando de la lengüeta marcada “Peel to Inoculate” (Despegar para inocular) hacia arriba y hacia la izquierda.
- Con una pipeta, transfiera con cuidado todo el contenido del tubo del líquido de inoculación hacia la esquina superior derecha del panel. Vuelva a sellar el puerto de inoculación del panel volviendo a poner la lengüeta en su sitio.
- Después de añadir la suspensión de prueba, y manteniendo el panel sobre una superficie nivelada, incline el panel hacia atrás alejándolo de las cavidades de la reacción a aproximadamente 45° (véase a continuación).



- Mientras está inclinado hacia atrás, balancee suavemente el panel de lado a lado para distribuir uniformemente el inóculo a lo largo de las placas posteriores, como se ilustra a continuación.

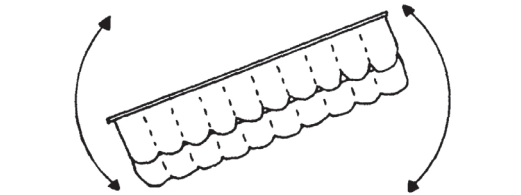
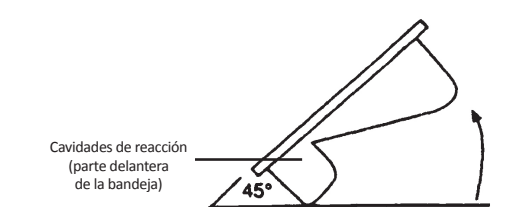


Tabla 1. Principios y componentes del sistema RapID NF Plus

N.º de cavidad	Código de la prueba	Componente del reactivo	Cantidad	Principio	N.º de bibliografía
Antes de la adición del reactivo:					
1	ADH	Arginina	1,0 %	La hidrólisis de la arginina libera productos básicos que elevan el pH y modifican el indicador.	1-3
2	TRD	Tiol alifático	0,2 %	La utilización del sustrato reduce el pH y modifica el indicador.	3
3	EST	Triglicérido	1,0 %	La hidrólisis del lípido libera ácidos grasos que reducen el pH y modifican el indicador.	1-4
4	PHS	<i>p</i> -nitrofenil-fosfoéster	0,1 %	La hidrólisis enzimática del glucósido incoloro sustituido por arilo o fosfoéster libera α - o <i>p</i> -nitrofenol amarillo.	2, 3, 5, 6
5	NAG	<i>p</i> -nitrofenil- <i>n</i> -acetil- β , D-glucosaminida	0,1 %		
6	α GLU	<i>p</i> -nitrofenil- α ,D-glucósido	0,1 %		
7	β GLU	<i>p</i> -nitrofenil- β ,D-glucósido	0,1 %		
8	ONPG	<i>p</i> -nitrofenil- β ,D-galactósido	0,1 %	La hidrólisis de la urea genera productos básicos que elevan el pH y modifican el indicador.	1-3
9	URE	Urea	0,25 %		
10	GLU	Glucosa	1,0 %	La utilización de glucosa reduce el pH y modifica el indicador.	1-3
Después de la adición del reactivo:					
4	PRO	Prolina- β -naftilamida	0,1 %	La hidrólisis enzimática del sustrato arilamida libera β -naftilamina libre, que se detecta con el reactivo RapID NF Plus.	4, 6-10
5	PYR	Pirrolidina- β -naftilamida	0,1 %		
6	GGT	γ -glutamil β -naftilamida	0,1 %		
7	TRY	Triptófano- β -naftilamida	0,1 %		
8	BANA	N-bencilo-arginina- β -naftilamida	0,1 %	Utilización de los resultados del triptófano en la formación de indol, que se detecta con el reactivo RapID Spot Indole.	1-3
9	IND	Triptófano	0,4 %		
10	NO ₃	Nitrato de sodio	1,0 %	Utilización de los resultados del ion de nitrato en la formación de nitrito, que se detecta con el reactivo RapID Nitrate A.	1-3

- A la vez que se mantiene una posición horizontal y nivelada (lo mejor es utilizar la parte superior del banco contra el fondo de las cavidades de reacción), incline lentamente el panel hacia delante, hacia las cavidades de reacción, hasta que el inóculo fluya a lo largo de las placas hacia las cavidades de reacción (véase a continuación). De este modo se debería evacuar todo el inóculo desde la parte posterior del panel.

Nota: Si el panel se inclina demasiado deprisa, puede quedar aire atrapado en la unión de la cavidad de la prueba, lo que limitaría el movimiento del líquido.



- Vuelva a poner el panel en una posición nivelada. Si es necesario, golpee suavemente el panel contra la superficie del banco para eliminar el aire atrapado en las cavidades.

Notas:

- Examine las cavidades de prueba, que no deben mostrar burbujas y deben llenarse uniformemente. Las ligeras irregularidades en los rellenos de las cavidades de la prueba son aceptables y no repercutirán en el rendimiento de la prueba. Si el panel está muy mal rellenado, se debe inocular un nuevo panel y desechar el panel mal rellenado.

- Complete la inoculación de cada panel que recibe líquido de inoculación antes de inocular otros paneles.

- No deje que el inóculo se asiente en la parte posterior del panel durante períodos prolongados sin completar el procedimiento.

Incubación de paneles RapID NF Plus:

Incube paneles inoculados a 35-37 °C en una incubadora sin CO2 durante 4 horas. Para facilitar la manipulación, los paneles pueden incubarse en las bandejas de incubación de conglomerado suministradas con el kit.

Nota: Si se desea, tras un período de incubación de 4 horas y antes de añadir algún reactivo, se pueden colocar los paneles RapID NF Plus en el refrigerador (2-8 °C) durante la noche para proceder a una lectura la mañana siguiente.

Ubicación de la prueba del panel RapID NF Plus

N.º de cavidad	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Código de la prueba	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	α GLU	β GLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

Tabla 2. Interpretación de las pruebas del sistema RapID NF Plus* (véase la guía de colores para ejemplos)

N.º de cavidad	Código de la prueba	Reactivo	Reacción		Comentarios
			Positiva	Negativa	
Antes de la adición del reactivo:					
1	ADH	No hay	Rojo	Amarillo o naranja claro	Solamente se debe clasificar como positivo si se desarrolla un color distintivo rojo.
2	TRD	No hay	Amarillo, dorado o amarillo/naranja	Rojo o naranja	Se debe clasificar como positivo si se desarrolla un color amarillo, dorado o amarillo/naranja en toda la cavidad. Se puede formar una capa amarillenta en la parte superior de la cavidad. Agite suavemente el panel para mezclar y puntúe según las indicaciones anteriores.
3	EST	No hay	Amarillo, dorado, amarillo/naranja o naranja claro	Rojo o naranja oscuro	Se debe clasificar como positivo si se desarrolla un color amarillo, dorado, amarillo/ naranja o naranja claro en toda la cavidad. Se puede formar una capa roja en la parte superior de la cavidad. Agite suavemente el panel para mezclar y puntúe según las indicaciones anteriores.
4	PHS	No hay	Amarillo	Transparente o tostado claro	La aparición de cualquier tono de amarillo en toda la cavidad debe clasificarse como positivo.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	No hay	Rojo	Amarillo, amarillo/ naranja o naranja	Solamente se debe clasificar como positivo si se desarrolla un color distintivo rojo en toda la cavidad.
10	GLU	No hay	Amarillo	Azul, azul/verde o verde	Solamente se debe clasificar como positivo un color distintivo amarillo en toda la cavidad. Anote el color de la cavidad en el espacio suministrado en el formulario de resultados para tenerlo como referencia si se necesitan más características para la identificación.
Después de la adición del reactivo:					
4	PRO	Reactivo RapID NF Plus	Morado, violeta, rojo, naranja oscuro o rosa oscuro	Transparente, tostado, naranja claro o rosa muy pálido	Solo se debe clasificar como positivo un desarrollo de color significativo. Los tonos de color pálidos deben clasificarse como negativo.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA				
9	IND	Reactivo RapID Spot Indole	Marrón o negro	Naranja o rojo	La aparición de cualquier tono de marrón/ negro debe clasificarse como positivo. Cualquier otro color debe clasificarse como negativo.
10	NO ₃	Reactivo RapID Nitrate A	Rojo o naranja	Transparente, tostado o amarillo	La aparición de cualquier tono de rojo o naranja debe clasificarse como positivo. Los tonos de amarillo deben clasificarse como negativo. Nota: NO ES OBLIGATORIO el reactivo RapID Nitrate B.

***NOTA:** Los paneles deben leerse mirando hacia abajo a través de las cavidades de reacción sobre un fondo blanco.

Tabla 3. Gráfico de control de calidad para los paneles RapID NF Plus

Microrganismo	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^a ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella urelytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, positivo; –, negativo; V, variable; (–), normalmente negativo; (+), normalmente positivo. ^aDesignado previamente como *Acinetobacter calcoaceticus*.

^bEn las cepas indicadoras clave se observa un rendimiento aceptable del sustrato más lábil del sistema y reactividad en un número significativo de pocillos, de acuerdo con las recomendaciones del Clinical and Laboratory Standards Institute para optimizar el control de calidad.¹⁸ ^cDesignado previamente como *Flavobacterium meningosepticum*.

- Deje que pasen un mínimo de 30 segundos pero no más de 3 minutos para que se desarrolle el color. Lea y puntúe las cavidades de la 4 a la 10. Registre las puntuaciones en los recuadros adecuados del formulario de resultados con los códigos de la prueba que están debajo de la barra para las pruebas bifuncionales.
- Anote la reacción de oxidasa para el aislado de prueba en el recuadro provisto en el formulario de resultados.
- Consulte el microcódigo obtenido en el formulario de resultados en ERIC para ver la identificación.

13. RESULTADOS E INTERVALO DE VALORES ESPERADOS

El gráfico diferencial de RapID NF Plus (Tabla 4) ilustra los resultados esperados para el sistema RapID NF Plus. Los resultados de los gráficos diferenciales se expresan como una serie de porcentajes positivos para cada prueba del sistema. Esta información respalda estadísticamente el uso de cada prueba y proporciona la base, mediante la codificación numérica de los resultados de la prueba digital, para un enfoque probabilístico para la identificación del aislado de la prueba.

Las identificaciones se efectúan mediante puntuaciones de prueba individuales procedentes de paneles RapID NF Plus junto con otra información de laboratorio (p. ej., tinción de Gram, oxidasa, crecimiento en medios diferenciales o selectivos) para producir un patrón que se asemeje estadísticamente a la reactividad conocida para los taxones registrados en la base de datos del sistema RapID. Estos patrones se comparan mediante el uso del gráfico diferencial de RapID NF Plus (Tabla 4) o la derivación de un microcódigo y el uso de ERIC.

14. CONTROL DE CALIDAD

Todos los números de lote del sistema RapID NF Plus se han probado con los siguientes microorganismos de control de calidad y se ha establecido que son aceptables. Las pruebas de microorganismos de control deben efectuarse de acuerdo con lo establecido en los procedimientos de control de calidad del laboratorio. Si se observan resultados de control de calidad anómalos, no deben comunicarse los resultados del paciente. En la Tabla 3 se enumeran los resultados esperados para la serie de microorganismos de prueba seleccionados.

Notas:

- El control de calidad de los reactivos RapID se efectúa obteniendo las reacciones esperadas para las pruebas que requieren la adición de los reactivos (cavidades 4-10).
- Los microorganismos que han sido transferidos repetidamente en medios de agar durante períodos prolongados pueden proporcionar resultados anómalos.
- Las cepas de control de calidad deben guardarse congeladas o liofilizadas. Antes del uso, las cepas de control de calidad deben transferirse 2-3 veces del almacenamiento en un medio de agar recomendado para su uso con el sistema RapID NF Plus.

- Las formulaciones, los aditivos y los componentes de los medios de cultivo varían en función del fabricante y pueden variar también según el lote. Como consecuencia, los medios de cultivo pueden influir en la actividad enzimática constitutiva de las cepas de control de calidad designadas. Si los resultados de las cepas de control de calidad difieren de los patrones indicados, un subcultivo en un medio de un lote diferente o de otro fabricante resolverá a menudo las discrepancias del control de calidad.

15. LIMITACIONES

- El uso del sistema RapID NF Plus y la interpretación de los resultados precisa el conocimiento de un microbiólogo competente, familiarizado con los procedimientos de laboratorio, que esté formado en método microbiológicos generales y que haga un uso responsable de la formación, la experiencia, la información sobre la muestra y otros procedimientos pertinentes antes de informar sobre la identificación obtenida mediante este sistema.
- Al utilizar el sistema RapID NF Plus, deben tenerse en cuenta la fuente de la muestra, la reacción de oxidasa, las características de la tinción de Gram y el crecimiento en agares selectivos.
- El sistema RapID NF Plus debe usarse con cultivos puros de microorganismos de prueba. El uso de poblaciones microbianas mezcladas o pruebas directas de material clínico sin cultivo ocasionará la generación de resultados anómalos.
- El sistema RapID NF Plus está diseñado para su uso con los taxones enumerados en el gráfico diferencial de RapID NF Plus. El uso de microorganismos que no aparezcan específicamente en la lista puede dar lugar a identificaciones erróneas.
- Los valores esperados que se enumeran para las pruebas del sistema RapID NF Plus pueden ser diferentes a los de la prueba convencional o a la información previamente notificada.
- La precisión del sistema RapID NF Plus se basa en el uso estadístico de una multiplicidad de pruebas especialmente diseñadas y una base de datos exclusiva patentada. El uso de una sola prueba del sistema RapID NF Plus para establecer la identificación de un aislado de la prueba está sujeto al error inherente a esa prueba por sí sola.

16. CARACTERÍSTICAS DE RENDIMIENTO

Se han establecido las características de rendimiento del sistema RapID NF Plus mediante pruebas de laboratorio de los cultivos de referencia y madre en Remel y mediante evaluaciones clínicas utilizando aislados clínicos frescos y aislados de cultivos madre.¹³⁻¹⁷

17. BIBLIOGRAFÍA

- Blazevic, D.J. and G.M. Ederer. 1975. Principles of Biochemical Tests in Diagnostic Microbiology. John Wiley & Sons, New York, NY.
- Murray, P.R., E.J. Baron, M.A. Pfaller, F.C. Tenover, and R.H. Yolkén 1999. Manual of Clinical Microbiology. 7th ed. ASM Press, Washington, D.C.

- Holt J.G. and N.R. Krieg. 1984. Bergey’s Manual of Systematic Bacteriology. Vol. 1. Williams and Wilkins, Baltimore, MD.
- MacFaddin, J.F. 2000. Biochemical Tests for Identification of Medical Bacteria. 3rd ed. Lippincott Williams & Wilkins, Philadelphia, PA.
- Gilardi, G.L., S. Hirsch, and M. Mandel. 1975. J. Clin. Microbiol. 1:384-389.
- Humble, W.M., A. King, and I. Phillips. 1977. J. Clin. Pathol. 30:275-277.
- Kilian, M. and P. Bulow. 1976. Acta. Pathol. Microbiol. Scand. B. 84:245-251.
- Mulczyk, M. and A. Szewczuk. 1970. J. Gen. Microbiol. 61:9-13.
- Nagatsu, T., M. Hino, H. Fuyamada, T. Hayakawa, S. Sakakibara, Y. Nakagowa, and T. Takemoto. 1976. Anal. Biochem. 74:466-476.
- Westley, J.R., P.J. Anderson, V.A. Close, B. Halpern, and E.M. Lederberg. 1967. Appl. Microbiol. 15-822-825.
- Murray, P.R., E.J. Baron, J.H. Jorgensen, M.L. Landry, and M.A. Pfaller. 2007. Manual of Clinical Microbiology. 9th ed. ASM Press, Washington, D.C.
- Forbes, B.A., D.F. Sahm, and A.S. Weissfeld. 2007. Bailey and Scott’s Diagnostic Microbiology. 12th ed. Mosby Elsevier, St. Louis, MO.
- Eriquez, L.A., A.P. Jones, ad N.E. Hodinka. 1991. Abstract C-217. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King, and P.H. Gilligan. 1995. Abstract C-312. Abstracts of the 95th General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King, and P.H. Gilligan. 1996. J. Clin. Microbiol. 34:886-891.
- Kitch, T., M.R. Jacobs, and P.C. Appelbaum. 1991. Abstract C-215. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kitch, T., M.R. Jacobs, and P.C. Appelbaum. 1992. J. Clin. Microbiol. 30:1267-1270.
- Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI). 2008. Quality Control for Commercial Microbial Identification Systems; Approved Guideline. M50-A. CLSI, Wayne, PA.

18. LEYENDA DE LOS SÍMBOLOS

	Número de catálogo
	Producto sanitario de diagnóstico in vitro
	Consultar las instrucciones de uso (IFU)
	Limitaciones de temperatura (temperatura de conservación)
	Contenido suficiente para <N> pruebas
	No usar si el paquete está dañado
	No reutilizar
	Código de lote (número de lote)
	Usar antes de (fecha de caducidad)
	Importador
	Identificador único del producto
	Representante autorizado en la Comunidad Europea
	Evaluación del cumplimiento normativo de Reino Unido
	Evaluación de conformidad europea
	Fabricante

RapID™ y ERIC™ son marcas comerciales de Thermo Fisher Scientific y sus filiales. ATCC™ es una marca comercial registrada de American Type Culture Collection.

Remel Inc., 12076 Santa Fe Trail Drive, Lenexa, KS 66215, EE. UU.

www.thermofisher.com/microbiology
Tel: (800) 255-6730 • Internacional: (913) 888-0939

www.oxid.com/IFU
Europa +800 135 79 135 • EE. UU. 1 855 2360 190
CA 1 855 805 8539 • Resto del mundo +31 20 794 7071

Versión	Fecha de la introducción de modificaciones
IFU8311005	Enero de 2024 Actualizado Tabla 2.

Impreso en el Reino Unido

Tabla 4. Gráfico diferencial de RapID NF Plus (véase la sección 13)

Microrganismo	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> - biogrupo <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> - biogrupo <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ⁱ	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^b	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ⁱ	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^g	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lIb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lIi</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollisae</i> ^a	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ^d	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolnii</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzihabitans</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> Grupo 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ^f	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^h	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^a	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (IIk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (IIk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ^e	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Vibrio parahaemolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (IIj)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

Table 3. Paneelide RapID NF Plus kvaliteedikontrolli diagramm

Organism	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella urelytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, positiivne; –, negatiivne; V, muutuv; (–), harilikult negatiivne; (+), harilikult positiivne. ^a Varasema nimetusega *Acinetobacter calcoaceticus*

^bPõhilised indikaatortüved ilmutavad süsteemi kõige labiilema substraadi toimivust ja reaktiivsust olulisel hulgal süvenditest Kliiniliste ja Laboratoorsete Standardite Instituudi sujuva kvaliteedikontrolli soovituste kohaselt.¹⁸ ^c Varasema nimetusega *Flavobacterium meningosepticum*

- Hoidke paneeli RapID NF Plus kindlalt lauaplaadil, tõmmake etiketikaane mahakraapimiseks reaktisioonisüvenditelt paremas allnurgas olev üles ja vasakule.
- Ilma mis tahes reaktiive lisamata võtke süvendite näidud ja hinnake neid 1-st (ADH) 10-ni (GLU) vasakult paremale värvuskoodi ja tõlgendusjuhendi kohaselt, mis on esitatud tabelis 2. Paneelide näitude võtmiseks tuleb vaadata valget tausta läbi reaktisioonisüvendite allapoole. Märkige analüüsihinded üles vastavatesse lahtritesse aruandevormil bifunktsionaalsete analüüside riba kohal oleva analüüsikoodi kohaselt.

Märkus. Märkige süvendi 10 (GLU) värvus aruandevormi lahtrisse. Sinine näitab leelistamist, roheline oksüdeerumist ja kollane käärimist. Sellest teabest võib olla kasu lisaomadusena tõenäosusega seotud kattuvuse lahendamisel.
- Lisage näidustatud süvenditesse järgmised reaktiivid.
 - Lisage 2 tilka reaktiivi RapID NF Plus süvenditesse 4 (PRO) kuni 8 (BANA).
 - Lisage 2 tilka reaktiivi RapID Spot Indole süvendisse 9 (URE/IND).
 - Lisage 2 tilka reaktiivi RapID Nitrate A süvendisse 10 (GLU/ NO3).
- Märkus.** Kasutada tohib ainult reaktiivi RapID Spot Indole. Kovacsi või Ehrlichi indoolreaktiiv ei anna rahuldavaid tulemusi.
- Laske värvusel kujuneda vähemalt 30 sekundit, kuid mitte rohkem kui 3 minutit. Võtke näidud süvenditest 4 kuni 10 ja pange hinded. Märkige hinded üles vastavatesse lahtritesse aruandevormil bifunktsionaalsete analüüside riba all olevate analüüsikoodide kohaselt.
- Märkige analüüsiisolaadi oksüdaasreaktsioon aruandevormis olevasse lahtrisse.
- Märkige saadud mikrokood tuvastamiseks üles ERIC aruandevormile.

13. TULEMUSED JA EELDATAVATE VÄÄRTUSTE VAHEMIK

Süsteemi RapID NF Plus diferentsiaaldiagrammil (tabel 4) on kujutatud süsteimi RapID NF Plus eeldatavad tulemused. Diferentsiaaldiagrammide tulemused on esitatud positiivsete protsentide jadana iga süsteemianalüüsi kohta. See teave toetab statistiliselt iga analüüsi kasutust ja annab digitaalsete analüüsitulemuste numbrikoodi abil aluse tõenäosusmeetodile, mille abil analüüsi isolaat tuvastatakse.

Tuvastamine tehakse paneelide RapID NF Plus üksikute analüüsihinnete alusel, mis kombineeritakse muu laboriteabega (nt gramvärv, oksüdaas, kasv diferentsiaalses või selektiivses söötmes), et saada muster, mis sarnaneb

RapID süsteemiandmebaasis teadaoleva reaktiivsusega rühmadega. Neid mustreid võrreldakse RapID NF Plus diferentsiaaldiagrammide abil (tabel 4) või mikrokoodi tuletamise teel ja ERIC abil.

14. KVALITEEDIKONTROLL

Süsteemi RapID NF Plus kõiki partiinumbreid on katsetatud järgmiste kvaliteedikontrolli organismide abil ning need on loetud vastuvõetavaks. Kontrollorganismide analüüsid tuleb läbi viia kehtestatud labori kvaliteedikontrolli protseduuride kohaselt. Kui kvaliteedikontrolli tulemustes märgatakse kõrvalekaldeid, ei tohi patsienditulemusi aruandlusse lisada. Tabelis 3 on loetletud analüüsiorganismide valitud kogumi eeldatavad tulemused.

Märkused

- Reaktiivide RapID kvaliteedikontrolli tegemiseks saadakse reaktiivide lisamist vajavate analüüside eeldatavad reaktisioonid (süvendid 4–10).
- Korduvalt ja pikaajaliselt agarisöötmesse viidud organismid võivad anda kõrvalekalletega tulemusi.
- Kvaliteedikontrolli tüved tuleb talletada külmutatult või lüofiliseeritult. Enne kasutamist tuleb kvaliteedikontrolli tüved viia 2–3 korda üle hoiult agarisöötmesse, mis on soovitatav süsteemiga RapID NF Plus kasutamiseks.
- Kasvusöötmete preparaadid, lisandid ja koostisosad on eri tootjatel erinevad ning võivad erineda ka partiiti. Tulemus on see, et kasvusöötmed võivad mõjutada määratud kvaliteedikontrolli tüvede koostise ensümaatilist aktiivsust. Kui kvaliteedikontrolli tüvede tulemusel on näidustatud mustritest erinevad, aitab kvaliteedikontrolli lahknevused sageli eemaldada subkultuuri loomine muust partiist või muult tootjalt pärit söötmesse.

15. PIIRANGUD

- Süsteemi RapID NF Plus kasutamine ja tulemuste tõlgendamine eeldavad sellise pädeva mikrobioloogi teadmisi, kes on tuttav laboriprotseduuridega, koolitatud üldiste mikrobioloogiliste meetodite alal ja kasutab ära koolitust, kogemusi, proovialast teavet jm asjassepuutuvaid protseduure enne süsteemi abil läbiviidud tuvastuse lisamist aruandlusesse.
- Süsteemi RapID NF Plus kasutamisel tuleb arvesse võtta proovi allikat, oksüdaasreaktsiooni, gramvärvi omadusi ja kasvu selektiivsetel agaritel.
- Süsteemi RapID NF Plus kasutamisel tuleb kasutada analüüsiorganismide puhaskultuuridega. Mikrobiaalsete segapopulatsioonide kasutamine või kliinilise materjali otseanalüüs ilma kultuurita võib anda kõrvalekalletega tulemusi.

- Süsteem RapID NF Plus on ette nähtud kasutamiseks süsteemi RapID NF Plus diferentsiaaldiagrammil loetletud rühmadega. Kui kasutatakse organisme, mida pole selgesõnaliselt loetletud, võib tuvastus olla väär.
- Süsteemi RapID NF Plus analüüside kohta loetletud eeldatavad väärtused võivad erineda tavapärastest analüüsitulemustest või varemavastatud teabest.
- Süsteemi RapID NF Plus täpsus oleneb paljude eriotstarbeliste analüüside ja eksklusiivse omandandmebaasi statistilisest kasutusest. Süsteemi RapID NF Plus mis tahes üksiku analüüsi kasutamine analüüsi isolaadi tuvastamiseks tekitab ohu sellele analüüsile ainuomase vea tekkeks.

16. TOIMIVUSNÄITAJAD

Süsteemi RapID NF Plus toimivusnäitajad on kindlaks tehtud ettevõttes Remel võrdlus- ja põhikultuuride laborikatsetega ning kliinilise hindamise teel värskeste kliiniliste ja põhiisolaatide abil.^{13–17}

17. KIRJANDUS

- Blazevic, D.J. ja G.M. Ederer. 1975. „Principles of Biochemical Tests in Diagnostic Microbiology“, John Wiley & Sons, New York, NY.
- Murray, P.R., E.J. Baron, M.A. Pfaller, F.C. Tenover ja R.H. Yolkén 1999. „Manual of Clinical Microbiology“, 7. trükk. ASM Press, Washington, D.C.
- Holt J.G. ja N.R. Krieg. 1984. „Bergey’s Manual of Systematic Bacteriology“. 1. kd. Williams and Wilkins, Baltimore, MD.
- MacFaddin, J.F. 2000. „Biochemical Tests for Identification of Medical Bacteria“. 3. trükk. Lippincott Williams & Wilkins, Philadelphia, PA.
- Gilardi, G.L., S. Hirsch ja M. Mandel. 1975. *J. Clin. Microbiol.* 1: 384–389.
- Humble, W.M., A. King ja I. Phillips. 1977. *J. Clin. Pathol.* 30: 275–277.
- Kilian, M. ja P. Bulow. 1976. *Acta. Pathol. Microbiol. Scand. B.* 84: 245–251.
- Mulczyk, M. ja A. Szweczuk. 1970. *J. Gen. Microbiol.* 61: 9–13.
- Nagatsu, T., M. Hino, H. Fuyamada, T. Hayakawa, S. Sakakibara, Y. Nakagawa ja T. Takemoto. 1976. *Anal. Biochem.* 74: 466–476.
- Westley, J.R., P.J. Anderson, V.A. Close, B. Halpern ja E.M. Lederberg. 1967. *Appl. Microbiol.* 15: 822–825.
- Murray, P.R., E.J. Baron, J.H. Jorgensen, M.L. Landry ja M.A. Pfaller. 2007. „Manual of Clinical Microbiology“, 9. trükk. ASM Press, Washington, D.C.
- Forbes, B.A., D.F. Sahn ja A.S. Weissfeld. 2007. „Bailey and Scott’s Diagnostic Microbiology“, 12. trükk. Mosby Elsevier, St. Louis, MO.
- Eriquez, L.A., A.P. Jones ja N.E. Hodinka. 1991. „Abstract C-217“, „Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology“, ASM, Washington, D.C.

- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King ja P.H. Gilligan. 1995. „Abstract C-312“, „Abstracts of the 95th General Meeting of the American Society for Microbiology“, ASM, Washington, D.C.
- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King ja P.H. Gilligan. 1996. *J. Clin. Microbiol.* 34: 886–891.
- Kitch, T., M.R. Jacobs ja P.C. Appelbaum. 1991. „Abstract C-215“, „Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology“, ASM, Washington, D.C.
- Kitch, T., M.R. Jacobs ja P.C. Appelbaum. 1992. *J. Clin. Microbiol.* 30: 1267–1270.
- Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI). 2008. „Quality Control for Commercial Microbial Identification Systems; Approved Guideline“, M50-A. CLSI, Wayne, PA.

18. SÜMBOLITE LEGEND

	Katalooginumber
	In vitro diagnostiline meditsiiniseade
	Tutvuge kasutusjuhendiga
	Temperatuuripiirangud (ladustustemperatuur)
	Sisaldab piisavat kogust <N> analüüsi jaoks
	Mitte kasutada, kui pakend on kahjustada saanud
	Mitte kasutada korduvalt
	Partiikood
	Aegumiskuupäev
	Importija
	Seadme kordumatu identifitseerimistunnus
	Volitatud esindaja Euroopa Ühenduses
	Ühendkuningriigi vastavus hinnatud
	Euroopa vastavushindamine
	Tootja

RapID™ ja ERIC™ on ettevõtte Thermo Fisher Scientific ja selle tütarettevõtete kaubamärgid. ATCC™ on ettevõtte American Type Culture Collection registreeritud kaubamärk.



Remel Inc., 12076 Santa Fe Trail Drive, Lenexa, KS 66215, USA

www.thermofisher.com/microbiology
Tel: (800) 255-6730 • Rahvusvaheline: (913) 888-0939

www.oxoid.com/IFU
Euroopa +800 135 79 135 • USA 1 855 2360 190
Kanada 1 855 805 8539 • Muud riigid +31 20 794 7071

Version	Muudatuste tegemise kuupäev
IFU8311005	Jaanuar 2024 Ajakohastatud tabel 2.

Trükitud Ühendkuningriigis

Table 4. Paneeli RapID NF Plus diferentsiaaldiagramm (vt jaotis 13)

Organism	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> ⁱ liigid.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> – biorühm <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> – biorühm <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ⁱ	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^b	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ⁱ	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^e	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lfb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lfi</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollisiae</i> ^o	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> ⁱ liigid.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ^d	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolnii</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzae</i> <i>habitans</i> ^d	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^o	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> <i>e</i> <i>rihm</i> 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ⁱ	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^h	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^a	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> <i>e</i> <i>liigid</i>	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (IIk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (IIk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ^e	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbio parahaemolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (IIj)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

Taulukko 3. RapID NF Plus -paneelin laadunvalvontakaavio

Organismi	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC® 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC® 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia menigoseptica</i> ^c ATCC® 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b ATCC® 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, positiivinen; –, negatiivinen; V, muuttuva; (–), yleensä negatiivinen; (+), yleensä positiivinen. ^aAiemmin *Acinetobacter calcoaceticus*

^b Avainindikaattorikannat osoittavat epävakaimman substraatin hyväksyttävän suorituskyvyn järjestelmässä ja reaktiivisuuden merkittävässä määrässä kuoppia Clinical and Laboratory Standards Institute -laitoksen virtaviivaistettua laadunvalvontaa koskevien suositusten mukaisesti.¹⁸ ^cAiemmin *Flavobacterium meningosepticum*

Huomautus: Kirjaa kuopan 10 (GLU) väri raporttilomakkeella olevaan tilaan. Sininen kertoo alkalisoinnista, vihreä oksidaatiosta ja keltainen fermentaatiosta. Nämä tiedot voivat olla hyödyllisiä todennäköisyyksien päällekkäisyyksien ratkaisemisessa.

3. Lisää seuraavat reagenssit ilmoitettuihin kuoppiin:
- Lisää 2 tippaa RapID NF Plus -reagenssia kuoppiin 4 (PRO) – 8 (BANA).
 - Lisää 2 tippaa RapID Spot Indole -reagenssia kuoppaan 9 (URE/IND).
 - Lisää 2 tippaa RapID Nitrate A -reagenssia kuoppaan 10 (GLU/NO3).

Huomautus: Vain RapID Spot Indole -reagenssia saa käyttää. Kovacsin tai Ehrlichin indolereagenssi ei tuota tyydyttäviä tuloksia.

4. Anna värin kehittyä vähintään 30 sekuntia ja korkeintaan 3 minuuttia. Lue ja pisteytä kuopat 4–10. Kirjaa pisteet asianomaisiin ruutuihin raporttilomakkeella käyttämällä kaksitoimintaisille testeille viivan alapuolella olevaa testikoodia.

5. Kirjaa testi-isolaatin oksidaasireaktio raporttilomakkeella olevaan tilaan.

6. Vertaa raporttilomakkeesta ERICistä saatua mikrokoodia tunnistusta varten.

13. TULOKSET JA ODOTETTUIEN ARVOJEN VAIHTELUVÄLI

RapID NF Plus -differentiaaikaaviot (taulukko 4) esittää RapID NF Plus -järjestelmän odotetut tulokset. Differentiaaikaavion tulokset on ilmoitettu kunkin järjestelmätestin positiivisten prosenttiosuuksien sarjana. Nämä tiedot tukevat tilastollisesti kunkin testin käyttöä ja antavat digitaalisten testitulosten numeerisen koodauksen kautta perustan testi-isolaatin todennäköisyyteen perustuvaan tunnistukseen.

Tunnistukset tehdään käyttämällä yksittäisiä testipisteitä RapID NF Plus -paneeleista yhdessä muiden laboratoriotietojen (esim. gramvärjyksen, oksidaasi, kasvu differentiaalisia tai selektiivisellä kasvualustalla) kanssa, mikä synnyttää kuvion, joka tilastollisesti muistuttaa RapID-järjestelmän tietokantaan kirjatun taksonin tunnettua reaktiivisuutta. Näitä kuvia verrataan käyttämällä RapID NF Plus -differentiaaikaaviota (taulukko 4) tai johtamalla mikrokoodi ja käyttämällä ERICiä.

14. LAADUNVALVONTA

Kaikki RapID NF Plus -järjestelmän eränumerot on testattu käyttämällä seuraavia laadunvalvontaorganismeja, ja niiden on havaittu olevan hyväksyttäviä. Kontrolliorganismien testaus on tehtävä määritettyjen laboratorion laadunvalvontatoimenpiteiden mukaisesti. Jos poikkeavia laadunvalvontatuloksia havaitaan, potilastuloksia ei pidä raportoida. Taulukossa 3 on lueteltu valittujen testiorganismiryhmien tulokset.

Taulukko 4 – RapID NF Plus -differentiaaikaavio (katso kohta 13)

Organismi	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> - bioryhmä <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> - bioryhmä <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylooxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ⁱ	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthrapi</i> ^h	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ⁱ	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^g	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lfb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollissae</i> ^a	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ⁱ	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolni</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella urealytica</i> (IVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzihabitan</i> s ^a	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^o	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> Ryhmä 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ⁱ	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^g	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (Ilk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (Ilk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> e ^a	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbio parahae</i> molyticus	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (Ilf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

^a Aiemmin *Weeksella zoohelcum*
^b Aiemmin *Flavobacterium meningosepticum* ja *Chryseobacterium meningosepticum*
^c Aiemmin *Myroides odoratus* ja ennen sitä

^a *Flavobacterium odoratum*
^a Aiemmin *Chryse*

remel

Système RapID™ NF Plus

REF R8311005.....▽ 20

1. UTILISATION PRÉVUE

RapID™ NF Plus est une microméthode qualitative utilisant des réactions enzymatiques pour identifier des isolats cliniques présentant une importance médicale cultivés sur gélose de bactéries à Gram négatif, ne fermentant pas le glucose, ainsi que d'une sélection d'autres bactéries à Gram négatif, fermentant le glucose et n'appartenant pas à la famille des Enterobacteriaceae. Ce test est utilisé dans le cadre d'un flux de travail diagnostique afin d'aider les cliniciens dans le choix d'options thérapeutiques pour les patients susceptibles de présenter des infections bactériennes. Ce dispositif n'est pas automatisé, n'est destiné qu'à un usage professionnel et n'est pas un test diagnostique complémentaire.

Une liste complète des organismes pris en charge par le système RapID NF Plus figure dans le tableau différentiel RapID NF Plus.

2. RÉSUMÉ ET EXPLICATION

Le système RapID NF Plus se compose de (1) plaquettes RapID NF Plus et (2) de réactifs RapID NF Plus. Les plaquettes RapID NF Plus sont des plateaux en plastique jetables équipés de 10 cavités de réaction, qui contiennent des réactifs déshydratés. La plaquette permet l'inoculation simultanée de chaque cavité avec une quantité prédéterminée d'inoculum. Une suspension de l'organisme à tester est préparée dans la solution d'inoculation RapID. Elle est utilisée comme inoculum qui réhydrate et lance les réactions de test. Après l'incubation de la plaquette, chaque cavité de test est examinée pour évaluer sa réactivité en observant le développement d'une couleur. Dans certains cas, des réactifs doivent être ajoutés aux cavités de test pour permettre un changement de couleur. Le modèle résultant de résultats de tests positifs et négatifs est utilisé comme base pour l'identification de l'isolat de test par comparaison avec les valeurs de probabilité dans le tableau différentiel (tableau 4) ou par utilisation du logiciel RapID ERIC™.

3. PRINCIPE

Les tests utilisés dans le système RapID NF Plus sont basés sur la dégradation microbienne de substrats spécifiques détectés par divers systèmes indicateurs. Les réactions utilisées sont une combinaison de tests conventionnels et de tests chromogéniques sur substrat unique, décrits dans le tableau 1 ci-dessous.

4. RÉACTIFS

Réactif RapID NF Plus (fourni dans le kit)	(15 ml/flacon)
Ingrédient réactif par litre :	
<i>p</i> -diméthylaminocinnamaldéhyde.....	0,05 g
Liquide d'inoculation RapID (R8325102, fourni séparément)	(1 ml/tube)
KCl	6,0 g
CaCl ₂	0,5 g
Eau déminéralisée	1 000,0 ml
Réactif RapID Nitrate A (R8309003, fourni séparément)	(15 ml/flacon)
Acide sulfanilique	8,0 g
Acide acétique glacial	280,0 ml
Eau déminéralisée	900,0 ml

Réactif RapID Spot Indole (R8309002, fourni séparément)	(15 ml/flacon)
<i>p</i> -diméthylaminocinnamaldéhyde.....	10,0 g
Acide hydrochlorique	100,0 ml
Eau déminéralisée	900,0 ml

5. AVERTISSEMENTS ET PRÉCAUTIONS

Ce produit exclusivement destiné à un usage diagnostique *in vitro* ne doit être utilisé que par des personnes dûment formées. Toutes les précautions contre les risques microbiologiques doivent être prises et il est indispensable de bien stériliser les prélèvements, les récipients, les milieux et les plaquettes de test après usage. Les instructions doivent être lues attentivement et appliquées avec soin.

Les instruments non jetables doivent être stérilisés par toute procédure appropriée après utilisation, la méthode de prédilection étant cependant le passage à l'autoclave pendant 15 minutes à 121°C ; les éléments jetables doivent être passés à l'autoclave ou incinérés. Les matériaux potentiellement infectieux qui seraient déversés doivent immédiatement être éliminés avec du papier absorbant, et la zone contaminée doit être tamponnée avec un désinfectant antibactérien standard ou de l'alcool à 70 %. Ne PAS utiliser d'hypochlorite de sodium. Les matériaux utilisés pour nettoyer les déversements, y compris les gants, doivent être mis au rebut en tant que déchets nocifs pour l'organisme. Ne pas utiliser de réactifs au-delà des dates de péremption imprimées.

En cas de signes de contamination ou de détérioration, ne pas utiliser le dispositif.

Il convient de signaler tout incident grave survenu en lien avec le dispositif au fabricant et à l'autorité compétente de l'État membre dans lequel l'utilisateur et/ou le patient sont établis. En cas de dysfonctionnement, n'utilisez pas le dispositif.

Attention !

- Le réactif RapID NF Plus est toxique et peut nuire à l'environnement. Nocif par inhalation, par contact avec la peau ou les yeux, ou par ingestion. Peut altérer la fertilité ou nuire au fœtus.
- Le réactif RapID Nitrate A et le réactif RapID Spot Indole peuvent provoquer une irritation de la peau, des yeux et du système respiratoire.
- Se reporter à la fiche de données de sécurité, disponible sur le site Web de l'entreprise, et à l'étiquetage du produit pour prendre connaissance des informations relatives aux composants potentiellement dangereux et pour obtenir plus de détails concernant les agents chimiques des réactifs.

Composition / informations concernant les ingrédients

2-méthoxyéthanol 109-86-4

Acide acétique 64-19-7

Acide chlorhydrique 7647-01-0

AVERTISSEMENT ! Ce produit contient une substance chimique connue dans l'État de Californie pour provoquer des malformations congénitales ou d'autres problèmes de reproduction.

Numéro de téléphone en cas d'urgence : INFOTRAC – Numéro 24 heures sur 24 : 1-800-535-5053. En dehors des États-Unis, appeler le numéro 24 heures sur 24 : 001-352-323-3500 [appel en PCV]

DANGER	H335	Peut provoquer une irritation des voies respiratoires.
	H336	Peut provoquer un endormissement ou un étourdissement.
ÉTATS-UNIS UNIQUEMENT	H360	Peut nuire à la fertilité. Peut nuire au fœtus.
	H373	Une exposition prolongée ou répétée peut endommager les organes.
ÉTATS-UNIS ET UE	P201	Se procurer des instructions spéciales avant l'utilisation.
	P202	Ne pas manipuler tant que toutes les précautions de sécurité n'ont pas été lues et comprises.
	P281	Utiliser l'équipement de protection individuel requis.
	P260	Ne pas respirer les poussières / fumées / gaz / brouillards / vapeurs / aérosols.
	P271	Utiliser uniquement à l'extérieur ou dans un endroit bien ventilé.
	P308+P313	Si exposé ou concerné : consulter un médecin / demander un avis médical.
	P304+P340	EN CAS D'INHALATION : transporter la victime à l'air frais et la maintenir au repos dans une position où elle peut confortablement respirer.
	P405	Garder sous clé.
	P403+P233	Conserver dans un endroit bien ventilé. Garder le récipient bien fermé.
	P501	Éliminer le contenu / récipient dans une usine d'élimination des déchets agréée.

6. CONSERVATION

2°C – 8°C

Le système RapID NF Plus et les réactifs RapID Nitrate A et RapID Spot Indole doivent être conservés dans leurs emballages d'origine entre 2 et 8°C jusqu'à leur utilisation. Laisser les produits revenir à température ambiante avant utilisation. NE PAS échanger les réactifs entre différents systèmes RapID. Retirer uniquement le nombre de plaquettes nécessaire aux tests. Reformer immédiatement le sachet en plastique et le remettre entre 2 et 8°C. Une fois sorties, les plaquettes doivent être utilisées le jour même. Le liquide d'inoculation RapID doit être stocké dans son flacon d'origine et conservé à température ambiante (20 à 25°C) jusqu'à son utilisation.

7. DÉTÉRIORATION DU PRODUIT

Ce produit ne doit pas être utilisé si (1) la date de péremption est dépassée, (2) le plateau en plastique est cassé ou son couvercle est endommagé ou (3) d'autres signes de détérioration sont présents.

8. PRÉLÈVEMENT, CONSERVATION ET TRANSPORT DES ÉCHANTILLONS

Les échantillons doivent être prélevés et manipulés conformément aux directives recommandées.^{11,12}

9. MATÉRIEL FOURNI

- 20 plaquettes RapID NF Plus
- 20 formulaires de rapport
- 1 réactif RapID NF Plus (un flacon compte-gouttes en plastique contenant du réactif pour 20 plaquettes)
- 2 plateaux d'incubation en aggloméré
- 1 guide des couleurs
- Mode d'emploi

10. SYMBOLES DU CONTENU

NF Plus Panels	Plaquettes NF Plus
Report Forms	Formulaires de rapport RapID
NF Plus Reagent	Réactif NF Plus
Incubation Trays	Plateaux d'incubation

11. MATÉRIEL REQUIS, MAIS NON FOURNI

- Matériel de stérilisation en boucle
- Boucle à inoculation, écouvillons, récipients de collecte
- Incubateurs, systèmes environnementaux alternatifs
- Milieux supplémentaires
- Organismes de contrôle de qualité
- Réactifs pour coloration de Gram
- Lames de microscope
- Réactif oxydase
- Écouvillons
- Liquide d'inoculation RapID, 1 ml (R8325102)
- Réactif RapID Nitrate A (R8309003)
- Réactif RapID Spot Indole (R8309002)
- Échelle de turbidité n° 1 et n° 3 McFarland standard ou équivalents (R20411 et R20413)
- Pipettes
- ERIC (Electronic RapID Compendium, R8323600) (en option)

12. PROCÉDURE

Préparation de l'inoculum :

- Les organismes à tester doivent subir une croissance en culture pure, être soumis à une recherche de coloration de Gram et à un test de production d'oxydase avant l'utilisation dans le système.
Remarque : Le test de l'oxydase doit être interprété avec prudence lors de l'utilisation de la croissance bactérienne à partir de géloses différentielles contenant des colorants susceptibles d'interférer avec l'interprétation.
- Les organismes à tester peuvent être retirés d'une variété de milieux de croissance gélosés sélectifs et non sélectifs. Les types de milieux suivants sont recommandés : gélose tryptone soja (TSA) avec ou sans 5 % de sang de mouton ; gélose MacConkey.

Remarques :

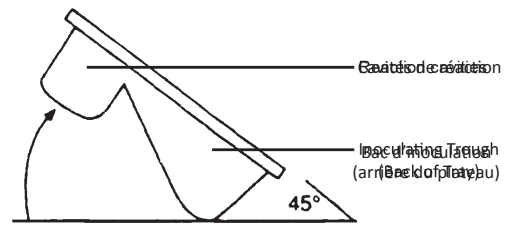
- Certains milieux contenant ou complétés par des mono- ou disaccharides ne sont pas recommandés, car ils peuvent supprimer l'activité glycolytique et réduire la sélectivité du test.
 - Les plaques utilisées pour la préparation de l'inoculum doivent avoir de préférence entre 18 et 24 heures. Les isolats à croissance lente peuvent être testés à l'aide de plaques de 48 heures.
 - L'utilisation de milieux autres que ceux recommandés peut nuire aux performances du test.
- À l'aide d'un écouvillon ou d'une boucle à inoculation, suspendre suffisamment de croissance de la culture sur plaque de gélose dans le liquide d'inoculation RapID (1 ml) pour obtenir une turbidité visuelle au moins égale au n° 1 sur l'échelle de turbidité McFarland standard ou équivalent, mais sans dépasser le n° 3 sur McFarland standard ou équivalent.

Remarques :

- Les suspensions inférieures au n° 1 sur l'échelle de turbidité McFarland standard auront pour conséquence des réactions aberrantes.
 - Les suspensions bactériennes plus turbides que le n° 1 sur l'échelle de turbidité McFarland standard ne compromettent pas les performances du test et sont recommandées pour les cultures souches et les souches de contrôle de qualité. Cependant, les suspensions préparées avec une turbidité très supérieure à la norme McFarland n° 3 nuisent aux performances du test.
 - Les suspensions doivent être mélangées de façon homogène et, le cas échéant, passées au mélangeur vortex.
 - Les suspensions doivent être utilisées dans les 15 minutes suivant leur préparation.
- L'inoculation d'une plaque de gélose pour en vérifier la pureté et les tests supplémentaires éventuellement nécessaires peuvent être réalisés en prélevant une dose de la suspension dans le tube de liquide d'inoculation et en l'administrant avec la boucle. Incuber la plaque pendant 18 à 24 heures entre 35 à 37°C.

Inoculation des plaquettes RapID NF Plus :

- Retirer le couvercle de la plaquette recouvrant le port d'inoculation en tirant vers le haut et vers la gauche la languette portant la mention "Peel to Inoculate" (Retirer pour inoculer).
- À l'aide d'une pipette, transférer doucement l'intégralité du contenu du tube de liquide d'inoculation dans l'angle supérieur droit de la plaquette. Reformer le port d'inoculation de la plaquette en remettant en place la languette.
- Après avoir ajouté la suspension de test, et tout en maintenant la plaquette sur une surface plane, incliner la plaquette à l'écart des cavités de réaction à environ 45° (voir ci-dessous).

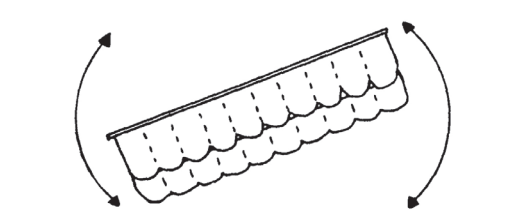


- Tout en inclinant vers l'arrière, faites basculer doucement la plaquette d'un côté à l'autre pour répartir uniformément l'inoculum le long des déflecteurs arrière, comme illustré ci-dessous.

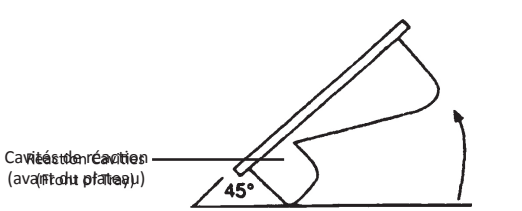
Tableau 1. Principes et composants du système RapID NF Plus

N° de cavité	Code de test	Ingrédient réactif	Quantité	Principe	N° de bibliographie
Avant l'ajout de réactif :					
1	ADH	Arginine	1,0 %	L'hydrolyse de l'arginine libère des substances basiques qui augmentent le pH et modifient l'indicateur.	1 à 3
2	TRD	Thiol aliphatique	0,2 %	L'utilisation du substrat abaisse le pH et modifie l'indicateur.	3
3	EST	Triglycéride	1,0 %	L'hydrolyse des lipides libère des acides gras qui abaissent le pH et modifient l'indicateur.	1-4
4	PHS	<i>p</i> -nitrophénylphosphate	0,1 %	L'hydrolyse enzymatique du glycoside ou du phosphoester incolore à aryle substitué libère du <i>o</i> - ou du <i>p</i> -nitrophénol.	2, 3, 5, 6
5	NAG	<i>p</i> -nitrophé-nyl- <i>n</i> -acétyl-β,D-glucosaminide	0,1 %		
6	αGLU	<i>p</i> -nitrophényl-α,D-glucoside	0,1 %		
7	βGLU	<i>p</i> -nitrophényl-β,D-glucoside	0,1 %		
8	ONPG	<i>p</i> -nitrophényl, β,D-galactoside	0,1 %		
9	URE	Urée	0,25 %	L'hydrolyse de l'urée produit des substances basiques qui augmentent le pH et modifient l'indicateur.	1 à 3
10	GLU	Glucose	1,0 %	L'utilisation de glucose abaisse le pH et modifie l'indicateur.	1 à 3

Après l'ajout de réactif :					
4	PRO	Proline-β-naphtylamide	0,1 %	L'hydrolyse enzymatique du substrat arylamide libère une β-naphtylamine libre qui est détectée avec le réactif RapID NF Plus.	4, 6 à 10
5	PYR	Pyrrolidine-β-naphtylamide	0,1 %		
6	GGT	γ-Glutamyl β-naphtylamide	0,1 %		
7	TRY	Tryptophane β-naphtylamide	0,1 %		
8	BANA	N-benzyl-argi-nine-β-naphtylamide	0,1 %		
9	IND	Tryptophane	0,4 %	L'utilisation des résultats du tryptophane entraîne la formation d'indole qui est détectée avec le réactif RapID Spot Indole.	1 à 3
10	NO ₃	Nitrate de sodium	1,0 %	L'utilisation d'ions nitrate entraîne la formation de nitrite qui est détecté par le réactif RapID Nitrate A.	1 à 3



- Tout en stabilisant la plaquette en position horizontale (le plus simple est de faire reposer le fond des cavités de réaction sur la paillasse), faites basculer doucement la plaquette vers les cavités jusqu'à ce que l'inoculum s'y écoule depuis les déflecteurs (voir ci-dessous). Tout l'inoculum doit s'évacuer de la partie arrière de la plaquette.
Remarque : si la plaquette est inclinée trop rapidement, de l'air peut être emprisonné au point de jonction de la cavité de test, limitant ainsi le mouvement du liquide.



- Remettre la plaquette dans sa position horizontale. Si nécessaire, tapoter doucement la plaquette sur le dessus de la paillasse pour éliminer l'air emprisonné dans les cavités.

Remarques :

- Examiner les cavités de test, qui doivent apparaître sans bulles et uniformément remplies. De très légères irrégularités de remplissage des cavités sont acceptables et n'affectent pas les performances du test. Si la plaquette comporte des problèmes de remplissage importants, elle doit être jetée et une autre plaquette doit être inoculée.
- Terminer l'inoculation de chaque plaquette recevant le liquide d'inoculation avant d'inoculer des plaquettes supplémentaires.
- Ne pas laisser l'inoculum reposer dans la partie arrière du panneau pendant des périodes prolongées sans terminer la procédure.

Emplacement du test de plaquette RapID NF Plus

N° de cavité	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Code de test	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

Tableau 2. Interprétation des tests du système RapID NF Plus* (voir le guide des couleurs pour des exemples)

N° de cavité	Code de test	Réactif	Réaction		Commentaires
			Positif	Négatif	
Avant l'ajout de réactif :					
1	ADH	Aucun	Rouge	Jaune ou orange clair	Seul le développement d'une couleur rouge distincte doit être considéré comme positif.
2	TRD	Aucun	Jaune, doré, ou jaune-orange	Rouge ou orange	Le développement d'une couleur jaune, dorée ou jaune-orange dans la cavité doit être considéré comme positif. Une couche jaunâtre peut se former sur le haut de la cavité. Agiter délicatement la plaquette pour mélanger comme décrit ci-dessus.
3	EST	Aucun	Jaune, doré, jaune-orange, ou jaune clair	Rouge ou orange foncé	Le développement d'une couleur jaune, dorée, jaune-orange ou orange clair dans la cavité doit être considéré comme positif. Une couche rouge peut se former sur le haut de la cavité. Agiter délicatement la plaquette pour mélanger comme décrit ci-dessus.
4	PHS	Aucun	Jaune	Transparent ou beige clair	Tout développement d'une couleur jaune dans la cavité doit être considéré comme positif.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	Aucun	Rouge	Jaune, jaune-orange ou orange	Seul le développement d'une couleur rouge distincte dans la cavité doit être considéré comme positif.
10	GLU	Aucun	Jaune	Bleu, bleu vert, ou vert	Seule une couleur jaune distincte dans la cavité doit être considérée comme positive. Enregistrer la couleur de la cavité dans l'espace prévu sur le formulaire de rapport à des fins de référence si des caractéristiques supplémentaires sont nécessaires à l'identification.

Après l'ajout de réactif :					
4	PRO	Réactif RapID NF Plus	Pourpre, violet, rouge, orange foncé, ou rose foncé	Transparent, beige, orange clair, ou rose très pâle	Seul un développement significatif de la couleur doit être considéré comme positif. Les nuances de couleur pâle doivent être considérées comme négatives.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA				
9	IND	Réactif RapID Spot Indole	Marron ou noir	Orange ou rouge	Tout développement d'une couleur marron-noir doit être considéré comme positif. Toute autre couleur doit être considérée comme négative.
10	NO ₃	Réactif RapID Nitrate A	Rouge ou orange	Transparent, beige ou jaune	Tout développement d'une couleur rouge ou orange doit être considéré comme positif. Les nuances de jaune doivent être considérées comme négatives. Remarque : le réactif RapID Nitrate B n'est PAS NÉCESSAIRE.

***REMARQUE** : les plaquettes doivent être lues en regardant à travers les cavités de réaction sur un fond blanc.

Tableau 3. Tableau de contrôle qualité pour les plaquettes RapID NF Plus

Organisme	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC® 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^a ATCC® 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC® 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b ATCC® 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, positif ; –, négatif ; V, variable ; (–), généralement négatif ; (+), généralement positif. ^aAnciennement désigné comme *Acinetobacter calcoaceticus*.

^aLes souches indicatrices clés démontrent des performances acceptables du substrat le plus labile du système et une réactivité dans un nombre important de puits, conformément aux recommandations du Clinical and Laboratory Standards Institute pour un contrôle qualité rationalisé.¹⁸ ^cAnciennement désigné comme *Flavobacterium meningosepticum*

Remarque^a : seul le réactif RapID Spot Indole doit être utilisé. Le réactif de l’indole de Kovacs ou d’Ehrlich ne fournit pas de résultats satisfaisants.

4. Attendre au moins 30 secondes, mais pas plus de 3 minutes, pour le développement de la couleur. Lire et évaluer les cavités 4 à 10. Enregistrer les résultats dans les cases appropriées du formulaire de rapport en utilisant le code de test en dessous de la barre des tests bifonctionnels.
5. Enregistrer la réaction oxydase pour l’isolat de test dans la case prévue sur le formulaire de rapport.
6. Référencer le microcode obtenu sur le formulaire de rapport dans ERIC pour l’identification.

13. RÉSULTATS ET PLAGE DES VALEURS ATTENDUES

Le tableau différentiel RapID NF Plus (tableau 4) illustre les résultats attendus pour le système RapID NF Plus. Les résultats du tableau différentiel sont exprimés sous la forme d'une série de pourcentages positifs pour chaque test du système. Ces informations offrent un soutien statistique à l'utilisation de chaque test et, par un codage chiffré des résultats de tests numériques, constituent la base d'une approche probabiliste pour l'identification de l'isolat du test. Les identifications sont réalisées à l'aide de résultats individuels constatés sur des plaquettes RapID NF Plus associés à d'autres informations relevées en laboratoire (par exemple, coloration de Gram, oxydase, croissance sur milieux différentiels) pour définir un modèle ressemblant statistiquement à la réactivité connue de taxons enregistrés dans la base de données du système RapID. Ces modèles sont comparés à l'aide du tableau différentiel RapID NF Plus (tableau 4) ou déterminés à partir d'un microcode et de la liste des codes ERIC.

14. CONTRÔLE QUALITÉ

Tous les numéros de lots du système RapID NF Plus ont été testés avec les organismes de contrôle de qualité et reconnus acceptables. Les tests d'organismes de contrôle doivent satisfaire aux critères établis pour les procédures de contrôle qualité en laboratoire. En cas de résultats de contrôle qualité aberrants, ne pas tenir compte des résultats du patient. Les résultats attendus pour les organismes de contrôle qualité sélectionnés figurent dans le tableau 3.

Remarques :

- Le contrôle qualité du réactif RapID s'effectue par l'obtention des réactions attendues pour les tests nécessitant l'ajout du réactif (cavités 4 à 10).
- Les organismes ayant été transférés de façon répétée et prolongée dans des milieux gélose donnent parfois des résultats aberrants.
- Les souches destinées au contrôle qualité doivent être congelées ou lyophilisées. Avant utilisation, transférer les souches de contrôle qualité 2 ou 3 fois de leur lieu de stockage sur un milieu gélose recommandé avec le système RapID NF Plus.

- Les formules, les additifs et les ingrédients des milieux de culture varient d'un fabricant à l'autre et peuvent même varier d'un lot à l'autre. Il en résulte que les milieux de culture peuvent parfois influencer l'activité enzymatique constitutive de certaines souches destinées au contrôle qualité. Si les résultats d'une souche de contrôle qualité ne sont pas conformes aux modèles attendus, une sous-culture implantée dans un milieu provenant d'un autre lot ou d'un autre fabricant élimine souvent ces disparités de contrôle qualité.

15. LIMITES

1. L'utilisation du système RapID NF PLUS et l'interprétation des résultats exigent l'intervention d'un microbiologiste compétent, familier avec les procédures de laboratoire et formé aux méthodes générales en usage en microbiologie, capable en outre de mettre judicieusement à profit ses connaissances, son expérience, les informations relatives aux échantillons et toutes les autres procédures pertinentes avant d'émettre son avis quant à l'identification obtenue en utilisant ce système.
2. La source de l'échantillon, la réaction à l'oxydase, les caractéristiques de la coloration de Gram et la croissance sur des géloses sélectives doivent être prises en compte lors de l'utilisation du système RapID NF Plus.
3. Le système RapID NF Plus doit être utilisé avec des cultures pures d'organismes de test. L'utilisation de populations microbiennes non homogènes ou le test direct de matériel clinique sans culture donne des résultats aberrants.
4. Le système RapID NF Plus est conçu pour être utilisé avec les taxons dont la liste est donnée dans le tableau différentiel RapID NF Plus. L'utilisation d'organismes non spécifiquement répertoriés peut conduire à des erreurs d'identification.
5. Les valeurs attendues répertoriées pour le système RapID NF Plus peuvent ne pas être identiques aux résultats de tests conventionnels ou à des informations divulguées précédemment.
6. La précision du système RapID NF Plus repose sur l'utilisation statistique d'une multiplicité de tests spécialement conçus et d'une base de données exclusive. L'utilisation individuelle des tests proposés par le système RapID NF Plus dans le but d'établir l'identification d'un isolat de test est sujette aux erreurs inhérentes à ce test pris de façon autonome.

16. CARACTÉRISTIQUES DE PERFORMANCES

Les caractéristiques de performance du système RapID NF Plus ont été établies par le test en laboratoire de cultures de référence et de cultures souches chez Remel, et par des évaluations cliniques utilisant des isolats cliniques et de souches frais.¹³⁻¹⁷

17. BIBLIOGRAPHIE

1. Blazevic, D.J. et G.M. Ederer. 1975. Principles of Biochemical Tests in Diagnostic Microbiology. John Wiley & Sons, New York, NY.
2. Murray, P.R., E.J. Baron, M.A. Pfaller, F.C. Tenover et R.H. Tenover 1999. Manual of Clinical Microbiology. 7th ed. ASM Press, Washington, D.C.
3. Holt J.G. and N.R. Krieg. 1984. Bergey’s Manual of Systematic Bacteriology. Vol. 1. Williams and Wilkins, Baltimore, MD.
4. MacFaddin, J.F. 2000. Biochemical Tests for Identification of Medical Bacteria. 3rd ed. Lippincott Williams & Wilkins, Philadelphia, PA.
5. Gilardi, G.L., S. Hirsch et M. Mandel. 1975. J. Clin. Microbiol. 1:384-389.
6. Humble, W.M., A. King et I. Phillips. 1977. J. Clin. Pathol. 30:275-277.
7. Kilian, M. et P. Bulow. 1976. Acta. Pathol. Microbiol. Scand. B. 84:245-251.
8. Mulczyk, M. et A. Szweczuk. 1970. J. Gen. Microbiol. 61:9-13.
9. Nagatsu, T., M. Hino, H. Fuyamada, T. Hayakawa, S. Sakakibara, Y. Nakagowa et T. Takemoto. 1976. Anal. Biochem, 74:466-476.
10. Westley, J.R., P.J. Anderson, V.A. Close, B. Halpern et E.M. Lederberg. 1967. Appl. Microbiol. 15-822-825.
11. Murray, P.R., E.J. Baron, J.H. Jorgensen, M.L. Landry et M.A. Pfaller. 2007. Manual of Clinical Microbiology. 9th ed. ASM Press, Washington, D.C.
12. Forbes, B.A., D.F. Sahm et A.S. Weissfeld. 2007. Bailey and Scott’s Diagnostic Microbiology. 12th ed. Mosby Elsevier, St. Louis, MO.
13. Eriquez, L.A., A.P. Jones, ad N.E. Hodinka. 1991. Abstract C-217. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
14. Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King et P.H. Gilligan. 1995. Abstract C-312. Abstracts of the 95th General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
15. Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King et P.H. Gilligan. 1996. J. Clin. Microbiol. 34:886-891.
16. Kitch, T., M.R. Jacobs et P.C. Appelbaum. 1991. Abstract C-215. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
17. Kitch, T., M.R. Jacobs et P.C. Appelbaum. 1992. J. Clin. Microbiol. 30:1267-1270.
18. Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI). 2008. Quality Control for Commercial Microbial Identification Systems; Approved Guideline. M50-A. CLSI, Wayne, PA.

18. LÉGENDE DES SYMBOLES

	Référence catalogue
	Dispositif médical de diagnostic in vitro
	Consulter le mode d’emploi
	Limites de température (temp. de stockage)
	Contenu suffisant pour <N> tests
	Ne pas utiliser si l’emballage est endommagé
	Ne pas réutiliser
	Code de lot (numéro de lot)
	Utiliser avant (date de péremption)
	Importateur
	Identifiant unique du dispositif
	Représentant autorisé au sein de la Communauté européenne
	Conformité évaluée au Royaume-Uni
	Système européen d’évaluation de la conformité
	Fabricant

RapID™ et ERIC™ sont des marques commerciales de Thermo Fisher Scientific et de ses filiales. ATCC® est une marque déposée d’American Type Culture Collection.



 Remel Inc., 12076 Santa Fe Trail Drive, Lenexa, KS 66215, États-Unis
www.thermofisher.com/microbiology
Tél. : (800) 255-6730 • International : (913) 888-0939
www.oxoid.com/IFU
Europe +800 135 79 135 • États-Unis 1 855 2360 190
Canada 1 855 805 8539 • Autres pays +31 20 794 7071

Version	Date des modifications
IFU8311005	Janvier 2024 Mise à jour Tableau 2.

Imprimé au Royaume-Uni

Tableau 4 – Tableau différentiel RapID NF Plus (voir section 13)

Organisme	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> – biogroupe <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> – biogroupe <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylooxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ⁱ	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^h	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ^j	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^a	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lfb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hallisae</i> ^o	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ⁱ	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolnii</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aereogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzzihabitans</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> Groupe 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ^f	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^g	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (Ilk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (Ilk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobils</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ⁿ	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbio parahaeamolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (Ilf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

3. táblázat Minőség-ellenőrzési táblázat a Rapid NF Plus panelekhez

Mikroorganizmus	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella urelytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+ , pozitív; – , negatív; V, változó; (–), általában negatív; (+), általában pozitív. ^aKorábbi elnevezése: *Acinetobacter calcoaceticus*

^bA kulcsfontosságú indikátortörzsek a rendszerben lévő leglabilisabb szubsztrát elfogadható teljesítményt mutatják, továbbá reaktivitást mutatnak a cellák jelentős részében a Klinikai és Laboratóriumi Szabványügyi Intézet racionalizált minőség-ellenőrzésre vonatkozó ajánlásai szerint.¹⁸ ^cKorábbi elnevezése: *Flavobacterium meningosepticum*

űgy kell leolvasni, hogy fehér háttér előtt lefelé néz a reakcióüregeken keresztül. Jegyezze fel a vizsgálati pontszámokat a jelentési űrlap megfelelő rovataiba a sáv feletti tesztkódot használva a kettős funkciójú tesztek esetében.

Megjegyzés: Jegyezze fel a 10. üreg (GLU) színét a jelentési űrlapon megadott helyen. A két szín lúgosodást, a zöld oxidációt, a sárga pedig fermentációt jelez. Ez az információ hasznos lehet továbbí jellemzőként a valószínűségi átfedések feloldásához.

3. Adja hozzá a következő reagenseket a jelzett üregekhez:

- Adagoljon 2 csepp Rapid NF Plus reagenst a 4. (PRO) és a 8. (BANA) közötti üregekbe.
- Adagoljon 2 csepp Rapid Spot Indole reagenst a 9. üregbe (URE/IND).
- Adagoljon 2 csepp Rapid Nitrate A reagenst a 10. üregbe (GLU/NO3).

Megjegyzés: Csak a Rapid Spot Indole reagens használható. A Kovács- vagy Ehrlich-féle indol reagens nem ad kielégítő eredményt.

4. Hagyjon legalább 30 másodpercet, de legfeljebb 3 percet a színekpздésre. Olvassa le és pontozza a 4. és a 10. közötti üregeket. Írja be a pontszámokat a jelentési űrlap megfelelő rovataiba, a sáv alatti tesztkódot használva a kettős funkciójú tesztek esetében.

5. Jegyezze fel a tesztizolátum oxidázreakcióját a jelentési űrlapon található rovatba.

6. Az azonosításhoz hivatkozzon az ERIC-beli jelentési űrlapon kapott mikrokódra.

13. EREDMÉNYEK ÉS A VÁRHATÓ ÉRTÉKEK TARTOMÁNYA

A Rapid NF Plus differenciáldiagnosztikai táblázatok (4. táblázat) a Rapid NF Plus rendszer várható eredményeit szemléltetik. A differenciáldiagnosztikai táblázat eredményei az egyes rendszerteszték pozitív százalékos arányának sorozataként vannak kifejezve. Ez az információ statisztikailag alátámasztja az egyes tesztek használatát, és a digitális teszteredmények numerikus kódolásán keresztül alapul szolgál a vizsgált izolátum azonosításának valószínűségi megközelítéséhez.

Az azonosítás a Rapid NF Plus panelek egyedi vizsgálati eredményei és más laboratóriumi információk (azaz Gram-festés, oxidáz, tenyésztés differenciális vagy szelektív táptalajon) alapján történik, olyan mintázat létrehozásával, amely statisztikailag hasonlít a RapidD rendszer adatbázisában rögzített taxonok ismert reaktivitásához. Ezeket a mintázatokat a Rapid NF Plus differenciáldiagnosztikai táblázat (4. táblázat) segítségével, vagy mikrokód levezetésével és az ERIC használatával hasonlítják össze.

4. táblázat – Rapid NF Plus differenciáldiagnosztikai táblázat (lásd a 13. részt)

Mikroorganizmus	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> – <i>sobria</i> biológiai csoport	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> – <i>veronii</i> biológiai csoport	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Aarobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ¹	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^b	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testasteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ¹	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^a	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lfb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollissae</i> ^a	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ¹	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolni</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oliella ureolytica</i> (iVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oliella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aeroaenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaliaenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzihabitans</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> 2. csoport	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ¹	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^a	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	0	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (Ilk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (Ilk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenatrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alainolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ^a	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbia parahaeomolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (Ifb)	0	98	5	34	0	0	0	0	2	0	0	98	5	98	96	78	0	98

^a Korábbi elnevezése: *Weeksella zoohelcum*

remel

Sistema RapID™ NF Plus

REF R8311005.....Σ 20

1. USO PREVISTO

RapID™ NF Plus è un micrometodo qualitativo che utilizza reazioni enzimatiche per l’identificazione di isolati clinici cresciuti su agar di batteri Gram-negativi e non fermentanti il glucosio, rilevanti clinicamente, e altri batteri Gram-negativi e fermentanti il glucosio, selezionati, non appartenenti alla famiglia delle Enterobacteriaceae. È utilizzato in un flusso di lavoro diagnostico per aiutare i medici a determinare le opzioni di trattamento per i pazienti con sospette infezioni batteriche. Il dispositivo non è automatizzato, è solo per uso professionale e non è un test diagnostico di accompagnamento.

L’elenco completo dei microrganismi identificabili con il sistema RapID NF Plus è riportato nella Tabella differenziale RapID NF Plus.

2. SOMMARIO E SPIEGAZIONE

Il sistema RapID NF Plus comprende (1) i pannelli RapID NF Plus e (2) il reagente RapID NF Plus. I pannelli RapID NF Plus sono vassoi in plastica monouso contenenti 10 pozzetti di reazione, che contengono reagenti disidratati. Il pannello consente di inoculare simultaneamente ogni pozzetto con un quantitativo predeterminato di inoculo. Come inoculo viene usata una sospensione del microrganismo in esame nel fluido di inoculazione RapID che reidrata e avvia le reazioni del test. Dopo l’incubazione del pannello, viene esaminata la reattività di ogni pozzetto del test, osservando lo sviluppo di colore. In alcuni casi, è necessario aggiungere i reagenti ai pozzetti del test per ottenere una variazione di colore. Il modello risultante di punteggi positivi e negativi del test viene utilizzato come base per l’identificazione dell’isolato in esame tramite confronto con i valori di probabilità nella Tabella differenziale (Tabella 4) oppure usando il software RapID ERIC™.

3. PRINCIPIO

I test usati nel sistema RapID NF Plus si basano sulla degradazione microbica di substrati specifici rilevati da vari sistemi indicatori. Le reazioni impiegate sono una combinazione di test tradizionali e test cromogenici a substrato singolo e sono descritte di seguito nella Tabella 1.

4. REAGENTI

Reagente RapID NF Plus (fornito con il kit)	(flacone da 15 ml)
Ingrediente reattivo per litro:	
<i>p</i> -Dimetilamminocinamaldeide	0,05 g
Fluido di inoculazione RapID (R8325102, fornito separatamente)	(provetta da 1 ml)
KCl	6,0 g
CaCl ₂	0,5 g
Acqua demineralizzata	1000,0 ml
Reagente RapID Nitrate A (R8309003, fornito separatamente)	(flacone da 15 ml)
Acido sulfanilico	8,0 g
Acido acetico glaciale	280,0 g
Acqua demineralizzata	900,0 ml
Reagente RapID Spot Indole (R8309002, fornito separatamente)	(flacone da 15 ml)
<i>p</i> -Dimetilamminocinamaldeide	10,0 g
Acido cloridrico	100,0 ml
Acqua demineralizzata	900,0 ml

5. AVVERTENZE & PRECAUZIONI

Questo prodotto è destinato all'uso diagnostico *in vitro* e deve essere utilizzato da soggetti in possesso di formazione adeguata. Adottare le opportune precauzioni nei confronti dei rischi di natura microbiologica sterilizzando adeguatamente campioni, contenitori, terreni e test panel dopo l'uso. Leggere e seguire attentamente le indicazioni.

Gli apparecchi non monouso devono essere sterilizzati tramite una qualsiasi procedura idonea dopo l’uso, tuttavia il metodo da preferire è la sterilizzazione in autoclave per 15 minuti a 121 °C; i materiali monouso devono essere sterilizzati in autoclave o inceneriti. Eventuali fuoriuscite di materiali potenzialmente infettivi devono essere rimosse immediatamente con carta assorbente e l’area contaminata deve essere tamponata con un disinfettante batterico standard o con alcool al 70%. NON utilizzare ipoclorito di sodio. I materiali utilizzati per pulire le fuoriuscite, compresi i guanti, devono essere smaltiti come rifiuti a rischio biologico. Non utilizzare i reagenti dopo le date di scadenza stampate. Non utilizzare in presenza di contaminazione visibile o altri segni di deterioramento.

Qualsiasi incidente grave verificatosi in relazione al dispositivo deve essere segnalato al produttore e all'autorità competente dello Stato membro in cui l'utilizzatore e/o il paziente è ubicato. In caso di malfunzionamento, non utilizzare il dispositivo.

Attenzione!

- Il reagente RapID NF Plus è tossico e può provocare effetti negativi per l’ambiente. Nocivo se inalato, ingerito o per contatto con la pelle o con gli occhi. Può compromettere la fertilità o causare danni al feto.
- I reagenti RapID Nitrate A e RapID Spot Indole possono essere irritanti per la pelle, per gli occhi e per le vie respiratorie.
- Consultare la scheda di sicurezza, disponibile sul sito web dell'azienda, e l'etichetta del prodotto, per informazioni sui componenti potenzialmente dannosi e per informazioni dettagliate sui reagenti chimici.

Composizione/informazioni sugli ingredienti

2-metossietanolo 109-86-4
Acido acetico 64-19-7
Acido cloridrico 7647-01-0

AVVERTENZA! Questo prodotto contiene una sostanza chimica nota nello Stato della California come causa di difetti congeniti o altri rischi per la riproduzione.

PERICOLO

H335	Può causare irritazione alle vie respiratorie
H336	Può provocare sonnolenza o vertigini
H360	Può nuocere alla fertilità. Può nuocere al feto
H373	Può provocare danni agli organi in caso di esposizione prolungata o ripetuta
P201	Procurarsi istruzioni specifiche prima dell'uso
P202	Non manipolare prima di avere letto e compreso tutte le precauzioni di sicurezza
P281	Utilizzare dispositivi di protezione personale secondo necessità
P260	Non respirare polveri/fumi/gas/nebbia/vapori/aerosol
P271	Utilizzare soltanto all'aperto o in luogo ben ventilato
P308+P313	In caso di esposizione o di possibile esposizione: consultare un medico
P304+P340	IN CASO DI INALAZIONE: trasportare l'infortunato all'aria aperta e mantenerlo a riposo in una posizione che favorisca la respirazione.
P405	Conservare sotto chiave
P403+P233	Conservare in un'area ben ventilata. Tenere il contenitore ermeticamente chiuso
P501	Smaltire il contenuto/contenitore in un impianto di smaltimento rifiuti autorizzato

Numero telefonico per le emergenze: INFOTRAC - numero attivo 24 ore su 24: 1-800-535-5053. Fuori dagli Stati Uniti, chiamare il numero attivo 24 ore su 24: 001-352-323-3500 (a carico del destinatario)

6. CONSERVAZIONE

2°C - 8°C

Il sistema RapID NF Plus e i reagenti RapID Nitrate A e RapID Spot Indole devono essere conservati nei rispettivi contenitori originali a 2-8 °C fino al momento dell'utilizzo. Aspettare che i prodotti raggiungano la temperatura ambiente prima dell'uso. NON scambiare i reagenti tra diversi sistemi RapID. Rimuovere solo il numero di pannelli necessari alle analisi. Richiudere nuovamente la busta di plastica e riportare immediatamente a 2-8 °C. I pannelli devono essere utilizzati lo stesso giorno in cui vengono rimossi dal luogo di conservazione. Il fluido di inoculazione RapID deve essere conservato nel contenitore originale a temperatura ambiente (20-25 °C) fino al momento dell'utilizzo.

7. DETERIORAMENTO DEL PRODOTTO

Non utilizzare il prodotto se: (1) è trascorsa la data di scadenza, (2) il vassoio in plastica è rotto o il coperchio è danneggiato, oppure (3) ci sono altri segni di deterioramento.

8. RACCOLTA DEI CAMPIONI, CONSERVAZIONE E TRASPORTO

I campioni devono essere prelevati e manipolati seguendo le linee guida raccomandate.^{11,12}

9. MATERIALI FORNITI

- 20 pannelli RapID NF Plus
- 20 moduli di refertazione
- 1 reagente RapID NF Plus (un flacone contagocce in plastica contenente reagente sufficiente per 20 pannelli)
- 2 vassoi per incubazione in cartone.
- 1 guida ai colori
- Istruzioni per l’uso (IFU).

10. SIMBOLI SUL CONTENUTO

NF Plus Panels	Pannelli NF Plus
Report Forms	Moduli di refertazione RapID
NF Plus Reagent	Reagente NF Plus
Incubation Trays	Vassoi per incubazione

11. MATERIALI NECESSARI MA NON FORNITI

- Dispositivo di sterilizzazione per anse
- Ansa da inoculo, tamponi, contenitori di raccolta
- Incubatori, sistemi ambientali alternativi
- Terreni di coltura supplementari
- Microrganismi per il controllo di qualità
- Reagenti per la colorazione di Gram
- Vetrini da microscopio
- Reagente per ossidasi
- Tamponi in cotone
- Fluido di inoculazione RapID, 1 ml (R8325102)
- Reagente RapID Nitrate A (R8309003)
- Reagente RapID Spot Indole (R8309002)
- Standard di torbidità McFarland N. 1 e N. 3 o equivalenti (R20411 e R20413)
- Pipette,
- ERIC (Electronic RapID Compendium, R8323600) (opzionale).

12. PROCEDURA

Preparazione dell’inoculo:

- I microrganismi in esame devono essere cresciuti in colture pure e devono essere stati valutati con colorazione di Gram e ossidasi prima di usarli nel sistema.
Nota: il test dell'ossidasi deve essere interpretato con cautela quando si usano colture batteriche da agar differenti contenenti coloranti che possono interferire con l’interpretazione.
- I microrganismi in esame possono essere prelevati da un'ampia gamma di terreni di crescita agar selettivi e non selettivi. Sono raccomandati i seguenti tipi di terreni: Agar soia triptico (TSA) addizionato o non addizionato con 5% di sangue di pecora; agar di MacConkey.
Note:
 - Alcuni terreni contenenti mono o disaccaridi o addizionati con essi non sono consigliati in quanto potrebbero sopprimere l'attività glicolitica e ridurre la selettività del test.
 - Le piastre per la preparazione dell'inoculo devono avere preferibilmente 18-24 ore. Gli isolati a crescita lenta possono essere esaminati con piastre di 48 ore.
 - L'uso di terreni diversi da quelli raccomandati può compromettere le prestazioni del test.
- Utilizzando un tampone di cotone o un'ansa da inoculo, sospendere una crescita sufficiente dalla coltura su piastra di agar nel fluido di inoculazione RapID (1 ml) per ottenere una torbidità visiva pari ad almeno uno standard di torbidità McFarland N. 1 o equivalente, ma non superiore a uno standard McFarland N. 3 o equivalente.

- Nota:**
- Sospensioni con torbidità notevolmente inferiori allo standard McFarland N. 1 daranno luogo a reazioni aberranti.
 - Sospensioni batteriche con torbidità superiori allo standard McFarland N. 1 non pregiudicano le prestazioni del test e sono raccomandate per colture in stock e ceppi di controllo di qualità. Tuttavia, sospensioni preparate con torbidità significativamente superiore a uno standard McFarland N. 3 possono compromettere le prestazioni del test.

- Agitare accuratamente la sospensione, se necessario su vortex.
- Usare la sospensione entro 15 minuti dalla preparazione.

- Una piastra di agar può essere inoculata per verificarne la purezza e per eventuali test aggiuntivi che potrebbero essere necessari utilizzando un'ansata della sospensione del test dalla provetta del fluido di inoculazione. Incubare la piastra per 18-24 ore a 35-37 °C.

Inoculo dei pannelli RapID NF Plus:

- Staccare il coperchio del pannello sopra la porta di inoculazione tirando verso l'alto a sinistra la linguetta contrassegnata con la dicitura “Peel to inoculate” (Staccare per inoculare).
- Usando una pipetta, trasferire delicatamente tutto il contenuto della provetta del fluido di inoculazione nell'angolo superiore destro del pannello. Sigillare nuovamente la porta del pannello riposizionando e facendo aderire nuovamente la linguetta.
- Dopo aver aggiunto la sospensione da analizzare e mantenendo il pannello su una superficie piana, inclinare lo stesso allontanandolo dai pozzetti di reazione di circa 45° (si veda sotto).

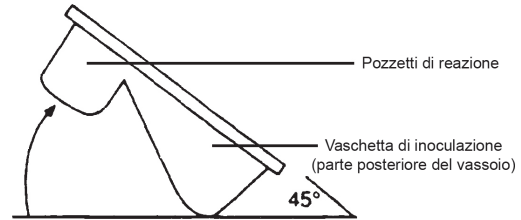
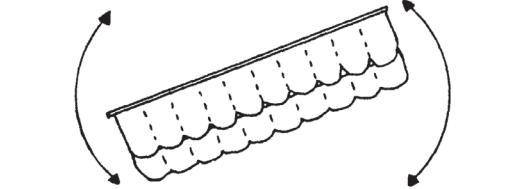


Tabella 1. Principi e componenti del sistema RapID NF Plus

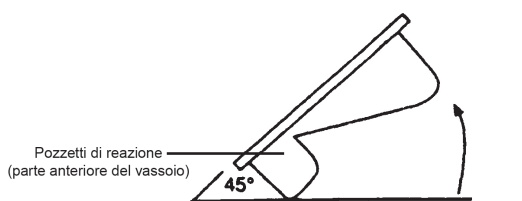
Pozzetto N.	Codice test	Ingrediente reattivo	Quantità	Principio	Bibliografia N.
Prima dell'aggiunta del reagente:					
1	ADH	Arginina	1,0%	L'idrolisi dell'arginina rilascia prodotti basici che aumentano il pH e modificano l'indicatore.	1-3
2	TRD	Tiolo alifatico	0,2%	L'uso del substrato riduce il pH e modifica l'indicatore.	3
3	EST	Trigliceridi	1,0%	L'idrolisi dei lipidi rilascia acidi grassi che riducono il pH e modificano l'indicatore.	1-4
4	PHS	<i>p</i> -nitrofenil-fotoestere	0,1%	L'idrolisi enzimatica di glicoside aril-sostituito incolore o fosfoestere rilascia <i>o</i> - o <i>p</i> nitrofenolo giallo.	2, 3, 5, 6
5	NAG	<i>p</i> -nitrofenil-N-acetyl-β-D-glucosamminide	0,1%		
6	αGLU	<i>p</i> -nitrofenil-α-D-glucoside	0,1%		
7	βGLU	<i>p</i> -nitrofenil-β-D-glucoside	0,1%		
8	ONPG	<i>p</i> -nitrofenil, β,D-galattoside	0,1%		
9	URE	Urea	0,25%	L'idrolisi dell'urea produce prodotti basici che aumentano il pH e modificano l'indicatore.	1-3
10	GLU	Glucosio	1,0%	L'uso del glucosio riduce il pH e modifica l'indicatore.	1-3
Dopo l'aggiunta del reagente:					
4	PRO	Prolina-β-naftilammide	0,1%	L'idrolisi enzimatica del substrato arilammidico rilascia β-naftilammina libera che viene rilevata dal reagente RapID NF Plus.	4, 6-10
5	PYR	Pirrolidina-β-naftilammide	0,1%		
6	GGT	γ-Glutamil β-naftilammide	0,1%		
7	TRY	Triptofano β-naftilammide	0,1%		
8	BANA	N-Benzil-arginina-β-naftilammide	0,1%		
9	IND	Triptofano	0,4%	L'utilizzo del triptofano porta alla formazione di indolo rilevato dal reagente RapID Spot Indole.	1-3
10	NO ₃	Nitrato di sodio	1,0%	L'utilizzo degli ioni di nitrato porta alla formazione di nitrito rilevato dal reagente RapID Nitrate A.	1-3

- Con il pannello inclinato, farlo oscillare da un lato all'altro per distribuire uniformemente l'inoculo lungo i deflettori posteriori, come illustrato di seguito.



- Mantenendo una posizione piana e orizzontale (a tal fine si consiglia di utilizzare il banco da lavoro tenendolo contro il fondo del pozzetto di reazione), inclinare lentamente il pannello in avanti verso i pozzetti di reazione finché l'inoculo scorre lungo i deflettori nei pozzetti di reazione (si veda sotto). Con questa operazione si dovrebbe far fuoriuscire tutto l'inoculo dalla porzione posteriore del pannello.

Nota: se il pannello viene inclinato troppo velocemente, possono restare bolle d'aria in prossimità della giunzione del pozzetto del test, limitando il movimento dei fluidi.



- Riportare il pannello in posizione orizzontale. Se necessario, battere delicatamente il pannello sul banco di lavoro per rimuovere l'aria intrappolata nei pozzetti.

Nota:

- Esaminare i pozzetti del test, che devono risultare privi di bolle e riempiti in maniera uniforme. Lievi irregolarità nel riempimento dei pozzetti del test sono

Posizione del test nel pannello RapID NF Plus										
Pozzetto N.	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Codice test	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

Tabella 2. Interpretazione dei test con il sistema RapID NF Plus* (per esempi, vedere la guida ai colori)

Pozzetto N.	Codice test	Reagente	Reazione		Commenti
			Positivo	Negativo	
Prima dell'aggiunta del reagente:					
1	ADH	Nessuno	Rosso	Giallo o arancione chiaro	Leggere come positivo solo un colore distintamente rosso.
2	TRD	Nessuno	Giallo, oro o giallo-arancio	Rosso o arancione	Leggere come positivo solo lo sviluppo di un colore giallo, oro o giallo-arancio per tutto il pozzetto. Sulla parte superiore del pozzetto potrebbe formarsi uno strato giallastro. Scuotere delicatamente il pannello per miscelare e leggere secondo le indicazioni fornite sopra.
3	EST	Nessuno	Giallo, oro, giallo-arancio o arancione chiaro	Rosso o arancione scuro	Leggere come positivo solo lo sviluppo di un colore giallo, oro, giallo-arancio o arancione chiaro per tutto il pozzetto. Sulla parte superiore del pozzetto può formarsi uno strato rosso. Scuotere delicatamente il pannello per miscelare e leggere secondo le indicazioni fornite sopra.
4	PHS	Nessuno	Giallo	Trasparente o beige chiaro	Qualunque sviluppo di colore giallo nel pozzetto dovrà essere letto come positivo.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	Nessuno	Rosso	Giallo, giallo-arancio o arancione	Leggere come positivo solo lo sviluppo di un colore distintamente rosso per tutto il pozzetto.
10	GLU	Nessuno	Giallo	Azzurro, azzurro-verde o verde	Leggere come positivo solo lo sviluppo di un colore distintamente giallo per tutto il pozzetto. Registrare il colore del pozzetto nello spazio fornito sul modulo di refertazione per riferimento nel caso in cui siano necessarie ulteriori caratteristiche per l'identificazione.
Dopo l'aggiunta del reagente:					
4	PRO	Reagente RapID NF Plus	Porpora, violetto, rosso, arancione scuro o rosa scuro	Trasparente, beige, arancione chiaro o rosa molto chiaro	Solo uno sviluppo significativo di colore va valutato come positivo. Le sfumature di colore pallide vanno valutate come negative.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA				
9	IND	Reagente RapID Spot Indole	Marrone o nero	Arancione o rosso	Qualunque sviluppo di colore nero-marrone dovrà essere letto come positivo. Qualsiasi altro colore va letto come negativo.
10	NO ₃	Reagente RapID Nitrate A	Rosso o arancione	Trasparente, beige o giallo	Qualunque sviluppo di colore rosso o arancione dovrà essere letto come positivo. Sfumature di giallo vanno valutate come risultato negativo. Nota: Il reagente RapID Nitrate B è NON NECESSARIO.

***NOTA:** i pannelli devono essere letti guardando attraverso i pozzetti di reazione, contro uno sfondo bianco.

Tabella 3. Grafico del controllo di qualità dei pannelli RapID NF Plus

Microrganismo	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella urelytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, positivo; –, negativo; V, variabile; (–), solitamente negativo; (+), solitamente positivo. ^aPrecedentemente designato come *Acinetobacter calcoaceticus*

^bI ceppi indicatori principali dimostrano prestazioni accettabili del substrato più labile nel sistema e una reattività in un numero significativo dei pozzetti, in conformità alle raccomandazioni del Clinical and Laboratory Standards Institute per la semplificazione del controllo di qualità.¹⁸ ^cPrecedentemente designato come *Flavobacterium meningosepticum*

2. Senza aggiungere reagenti, leggere e valutare i pozzetti da 1 (ADH) a 10 (GLU), procedendo da sinistra a destra, usando la guida ai colori e la guida all’interpretazione contenute nella Tabella 2. I pannelli devono essere letti guardando attraverso i pozzetti di reazione, contro uno sfondo bianco. Registrare i risultati del test nelle idonee caselle del modulo di refertazione usando il codice test indicato sopra la barra per i test bifunzionali.

Nota: registrare il colore del pozzetto 10 (GLU) nello spazio fornito sul modulo di refertazione. L’azzurro indica alcalinizzazione, il verde indica ossidazione e il giallo indica fermentazione. Queste informazioni possono essere utili in qualità di ulteriore caratteristica per risolvere le sovrapposizioni di probabilità.

3. Aggiungere i seguenti reagenti ai pozzetti indicati:

- Aggiungere 2 gocce di reagente RapID NF Plus ai pozzetti da 4 (PRO) a 8 (BANA).
- Aggiungere 2 gocce di reagente RapID Spot Indole al pozzetto 9 (URE/IND).
- Aggiungere 2 gocce di reagente RapID Nitrate A al pozzetto 10 (GLU/NO3).

Nota: è consentito utilizzare esclusivamente il reagente RapID Spot Indole. Il reagente Indole di Ehrlich o di Kovacs non consente di ottenere risultati soddisfacenti.

4. Attendere lo sviluppo del colore per almeno 30 secondi ma non oltre 3 minuti. Leggere e valutare i pozzetti da 4 a 10. Registrare i risultati nelle idonee caselle del modulo di refertazione usando il codice test indicato sotto la barra per i test bifunzionali.
5. Registrare la reazione all’ossidasi dell’isolato in esame nella casella fornita sul modulo di refertazione.
6. Per l’identificazione, fare riferimento al microcodice ottenuto sul modulo di refertazione in ERIC.

13. RISULTATI E RANGE DI VALORI ATTESI

La Tabella differenziale RapID NF Plus (Tabella 4) illustra i risultati previsti per il sistema RapID NF Plus. I risultati della Tabella differenziale sono espressi come una serie di percentuali positive per ogni test di sistema. Queste informazioni supportano statisticamente l’impiego di ciascun test e forniscono le basi, attraverso la codifica numerica dei risultati dei test digitali, per un approccio probabilistico all’identificazione dell’isolato in esame.

Le identificazioni vengono effettuate utilizzando le valutazioni dei test individuali dei pannelli RapID NF Plus insieme ad altre informazioni di laboratorio (per es. colorazione di Gram, ossidasi, crescita su terreni differenziali o selettivi) per produrre un modello che somigli statisticamente alla reattività nota per i taxa registrati nella banca dati del sistema RapID. Questi modelli vengono confrontati attraverso l’uso della Tabella differenziale RapID NF Plus (Tabella 4) o mediante la derivazione di un microcodice e l’uso di ERIC.

Tabella 4 - Tabella differenziale RapID NF Plus (si veda sezione 13)

Microrganismo	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> - biogruppo <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> - biogruppo <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ¹	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^b	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ¹	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^a	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium llb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollisae</i> ^a	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ¹	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincalnii</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IIVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^a	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzihabitans</i> ^a	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> gruppo 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ¹	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^a	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^b	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (IIk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (IIk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ^a	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>parvissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbio parahaeamolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (IIf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

^a Precedentemente designato come *Weeksella zoohelcum*

^b Precedentemente designato come *Flavobacterium meningosepticum* e *Chryseobacterium meningosepticum*

^c Precedentemente designato come *Myroides odoratus* e prima ancora come *Flavobacterium odoratum*

^a Precedentemente designato come *Chryseomonas luteola*

^e

3 lentelė. Tyrimo plokštelės „Rapid NF Plus Panels“ kokybės kontrolės lentelė

Mikroorganizmas	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a , „ATCC“ 19606“	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b , „ATCC“ 35654“	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia menigoseptica</i> ^c , „ATCC“ 13253“	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b , „ATCC“ 43534“	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, teigiamas; –, neigiamas; V, kintamas; (–), dažniausiai neigiamas; (+), dažniausiai teigiamas. ^aAnksčiau nustatyta kaip *Acinetobacter calcoaceticus*

^bPagrindinės indikatorinės padermės rodo priimtą labiliausio sistemos substrato veiksmingumą ir reaktyvumą dideliame šulinėlių kiekyje, atsižvelgiant į Klinikinių ir laboratorijos standartų instituto (Clinical and Laboratory Standards Institute) pateikiamas supaprastintos kokybės kontrolės rekomendacijas.¹⁸ ^cAnksčiau nustatyta kaip *Flavobacterium meningosepticum*

3. Į nurodytus šulinėlius pridėkite šių reagentų:

Pridėkite 2 lašus reagento „Rapid NF Plus Reagent“ į šulinėlius nuo 4 (PRO) iki 8 (BANA).

Pridėkite 2 lašus reagento „Rapid Spot Indole Reagent“ į 9 šulinėlį (URE / IND).

Pridėkite 2 lašus reagento „Rapid Nitrate A Reagent“ į 10 šulinėlį (GLU / NO3).

Pastaba. Galima naudoti tik reagentą „Rapid Spot Indole Reagent“. Kovačio arba Erlichio indolo reagentas neužtikrina patenkinamų rezultatų.

4. Palaukite ne mažiau nei 30 sekundžių, bet ne ilgiau nei 3 minutes, kol išryškės spalva. Nuskaitykite ir įvertinkite šulinėlius nuo 4 iki 10. Tyrimo įvertinimą įrašykite į atitinkamus ataskaitos formos langelius, naudodami dvifunkcio tyrimo kodą, nurodytą brūkšnio apačioje.

5. Tiriamojo izoliato oksidazės reakcijos rezultatą įrašykite nurodytame ataskaitos formos langelyje.

6. Identifikuokite ERIC ataskaitos formoje nurodydami gautą mikrokodą.

13. REZULTATAI IR TIKĖTINŲ VERČIŲ INTERVALAI

„Rapid NF Plus“ diferencinėje lentelėje (4 lentelė) pateikiami tikėtini sistemos „Rapid NF Plus“ rezultatai. Diferencinėse lentelėse rezultatai pateikiami kaip kiekvieno sistemos tyrimo teigiamų procentinių dalių verčių serija. Ši informacija statistiškai patvirtina kiekvieno tyrimo naudojimą ir pagrindžia tikimybinį tyrimo izoliato identifikavimo metodą, naudojant skaitmeninių tyrimų rezultatų skaitinį kodavimą.

Identifikuojamanaudojanttyrimoplokštelių„RapidNFPlusPanels“ individualius tyrimų įvertinimus kartu su kita laboratorinių tyrimų informacija (pvz., dažymo Gramo būdu, oksidazės reakcijos, augimo diferencinėje arba selektyvinėje terpėje rezultatai), siekiant nustatyti modelį, kuris būtų statistiškai panašus į sistemos „Rapid“ duomenų bazėje įrašyto taksono žinomą reaktyvumą. Šie modeliai lyginami naudojant „Rapid NF Plus“ diferencinę lentelę (4 lentelė) arba taikant išvestinį mikrokodą ir ERIC.

14. KOKYBĖS KONTROLĖ

Visi „Rapid NF Plus“ sistemos partijų numeriai išbandyti ir jų tinkamumas patvirtintas naudojant toliau nurodytus kokybės kontrolės organizmus. Kokybės kontrolės mikroorganizmų tyrimus reikia atlikti laikantis nustatytų laboratorijos kokybės kontrolės procedūrų. Jeigu pastebima netipinių kokybės kontrolės rezultatų, paciento tyrimų rezultatų pateikti negalima. 3 lentelėje pateikiami tikėtini tiriamųjų mikroorganizmų pasirinktos grupės rezultatai.

Pastabos.

- „Rapid“ reagentų kokybės kontrolė patvirtinama įvykus tyrimų, į kuriuos reikia pridėti reagentų (4–10 šulinėliai), tikėtinai reakcijai.

- Jeigu mikroorganizmai pakartotinai perkeliami ant agaro terpės ilgą laiką, gali būti gaunami netipiniai rezultatai.

- Kokybės kontrolės padermes reikia laikyti užšaldytas arba liofilizuotas. Prieš naudojimą kokybės kontrolės padermes reikia perkelti 2–3 kartus iš saugojimo vietos ant agaro terpės, kuri rekomenduojama naudoti su „Rapid NF Plus“ sistema.

- Skirtingų gamintojų ir skirtingų partijų mitybinių terpių mišiniai, priedai ir sudedamosios dalys skiriasi. Todėl mitybinė terpė gali turėti įtakos tolesniam nustatytų kokybės kontrolės padermių fermentiniam aktyvumui. Jeigu kokybės kontrolės padermės rezultatai skiriasi nuo nurodyto modelio, papildomas kultūros auginimas ant kitos serijos ar kito gamintojo terpės dažnai padeda pašalinti kokybės kontrolės skirtumus.

15. APRIBOJIMAI

- Norint naudoti „Rapid NF Plus“ sistemą ir aiškinti rezultatus, reikia turėti kompetentingų mikrobiologijos žinių, išmanyti laboratorijos procedūras, mokėti bendruosius mikrobiologijos metodus bei gebėti protingai taikyti žinias, patirtį, informaciją apie mėginį ir kitas susijusias procedūras prieš pranešant nustatymo rezultatus, gautus naudojant šią sistemą.

- Naudojant „Rapid NF Plus“ sistemą, būtina atsižvelgti į mėginio šaltinį, oksidazės reakciją, dažymo Gramo būdu savybes ir augimą ant selektyvinių agaro terpių.

- „Rapid NF Plus“ sistemą reikia naudoti su išgrynintomis tiriamųjų organizmų kultūromis. Jeigu naudojamos sumaišytos mikrobiologinės populiacijos arba klinikinė medžiaga tiriami tiesiogiai be kultūros, gali būti gaunami netipiniai rezultatai.

- Sistema „Rapid NF Plus“ skirta naudoti su „Rapid NF Plus“ diferencinėje lentelėje pateikiamais taksonais. Naudojant su nenurodytais mikroorganizmais nustatymas gali būti klaidingas.

- Sąrašę pateikiamos tikėtinios „Rapid NF Plus“ sistemos tyrimų vertės gali skirtis nuo įprastų tyrimų rezultatų ar anksčiau pateiktos informacijos.

- „Rapid NF Plus“ sistemos tikslumas paremtas daugybės specialiai sukurtų tyrimų statistiniu naudojimu ir išskirtine, patentuota duomenų baze. Naudojant bet kurį vieną „Rapid NF Plus“ sistemos tyrimą tiriamajam izoliatui identifikuoti, galima tik šiam vienam tyrimui būdinga paklaida.

16. VEIKSMINGUMO CHARAKTERISTIKOS

Sistemos „Rapid NF Plus“ veiksmingumo charakteristikos nustatytos atlikus „Remel“ laboratorinius etaloninių ir pradinių kultūr tyrimus bei klinikinius vertinimus, naudojant šviežius klinikinius ir pradinius izoliatus.¹³⁻¹⁷

17. LITERATŪRA

- Blazevic, D.J. and G.M. Ederer. 1975. Principles of Biochemical Tests in Diagnostic Microbiology. John Wiley & Sons, New York, NY.
- Murray, P.R., E.J. Baron, M.A. Pfaller, F.C. Tenover, and R.H. Tenken 1999. Manual of Clinical Microbiology. 7th ed. ASM Press, Washington, D.C.
- Holt J.G. and N.R. Krieg. 1984. Bergey’s Manual of Systematic Bacteriology. Vol. 1. Williams and Wilkins, Baltimore, MD.
- MacFaddin, J.F. 2000. Biochemical Tests for Identification of Medical Bacteria. 3rd ed. Lippincott Williams & Wilkins, Philadelphia, PA.
- Gilardi, G.L., S. Hirsch, and M. Mandel. 1975. J. Clin. Microbiol. 1:384-389.
- Humble, W.M., A. King, and I. Phillips. 1977. J. Clin. Pathol. 30:275-277.
- Kilian, M. and P. Bulow. 1976. Acta. Pathol. Microbiol. Scand. B. 84:245-251.
- Mulczyk, M. and A. Szewczuk. 1970. J. Gen. Microbiol. 61:9-13.
- Nagatsu, T., M. Hino, H. Fuyamada, T. Hayakawa, S. Sakakibara, Y. Nakagowa, and T. Takemoto. 1976. Anal. Biochem, 74:466-476.
- Westley, J.R., P.J. Anderson, V.A. Close, B. Halpern, and E.M. Lederberg. 1967. Appl. Microbiol. 15:822-825.
- Murray, P.R., E.J. Baron, J.H. Jorgensen, M.L. Landry, and M.A. Pfaller. 2007. Manual of Clinical Microbiology. 9th ed. ASM Press, Washington, D.C.
- Forbes, B.A., D.F. Sahm, and A.S. Weissfeld. 2007. Bailey and Scott’s Diagnostic Microbiology. 12th ed. Mosby Elsevier, St. Louis, MO.
- Eriquez, L.A., A.P. Jones, ad N.E. Hodinka. 1991. Abstract C-217. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King, and P.H. Gilligan. 1995. Abstract C-312. Abstracts of the 95th General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King, and P.H. Gilligan. 1996. J. Clin. Microbiol. 34:886-891.
- Kitch, T., M.R. Jacobs, and P.C. Appelbaum. 1991. Abstract C-215. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kitch, T., M.R. Jacobs, and P.C. Appelbaum. 1992. J. Clin. Microbiol. 30:1267-1270.
- Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI). 2008. Quality Control for Commercial Microbial Identification Systems; Approved Guideline. M50-A. CLSI, Wayne, PA.

18. SIMBOLIO LEGENDA

	Katalogo numeris
	In vitro diagnostikos medicinos prietaisas
	Žr. naudojimo instrukciją
	Temperatūros ribojimai (laikymo temperatūra)
	Pakankamas kiekis tyrimų skaičiui: <N>
	Nenaudoti, jei pakuotė pažeista
	Nenaudoti pakartotinai
	Partijos kodas (partijos numeris)
	Panaudoti iki (galiojimo data)
	Importuotojas
	Unikalūs priemonės identifikatorius
	Igaliotasis atstovas Europos Bendrijoje
	JK atitikties įvertinimas
	Europos atitikties vertinimas
	Gamintojas

„Rapid™“ ir „ERIC™“ yra „Thermo Fisher Scientific“ ir jos antrinių bendrovių prekių ženklai. „ATCC®“ yra Amerikos ląstelių kultūros kolekcijos (American Type Culture Collection) registruotasis prekės ženklas.



Remel Inc., 12076 Santa Fe Trail Drive, Lenexa, KS 66215, JAV

www.thermofisher.com/microbiology
Tel.: (800) 255-6730 • Tarpautinis tel.: (913) 888-0939

www.oxid.com/IFU
Europa +800 135 79 135 • JAV 1 855 2360 190
CA 1 855 805 8539 • Kitos vietovės: +31 20 794 7071

Versija	Pakeitimų data
IFU8311005	2024 m. Sausio mėn Atnaujinta 2 lentelė

Spausdinta JK

4 lentelė. „Rapid NF Plus“ diferencinė lentelė (žr. 13 skyrių)

Mikroorganizmas	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> – biologinė grupė <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> – biologinė grupė <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> °	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> †	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ‡	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> †	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ‡	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ‡	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium llb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollisae</i> °	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> †	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolni</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> °	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> °	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzzihabitans</i> °	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ‡	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> 2 grupė	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> †	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> °	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> °	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (Ilk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (Ilk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> °	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbio parahaemolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (If)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

remel PL

System RapID™ NF Plus

REF R8311005  20

1. PRZEZNACZENIE

System RapID™ NF Plus to jakościowa mikrometoda wykorzystująca reakcje enzymatyczne do identyfikacji wyhodowanych na agarze, istotnych medycznie klinicznych izolatów Gram-ujemnych bakterii niefermentujących glukozy oraz innych wybranych Gram-ujemnych bakterii fermentujących glukozę, nienależących do rodziny Enterobacteriaceae. Używany podczas procedur diagnostycznych ułatwia lekarzom podejmowanie decyzji dotyczących opcji leczenia pacjentów z podejrzeniem zakażeń bakteryjnych. Wyrób nie jest zautomatyzowany, jest przeznaczony wyłącznie do użytku profesjonalnego i nie jest przeznaczony do stosowania na potrzeby diagnostyki towarzyszącej.

Pełen wykaz mikroorganizmów, które można wykryć za pomocą systemu RapID NF Plus, zawiera karta różnicowania mikroorganizmów za pomocą systemu RapID NF Plus.

2. PODSUMOWANIE I OBJAŚNIENIE

System RapID NF Plus składa się z (1) paneli RapID NF Plus i (2) odczynnika RapID NF Plus. Panele RapID NF Plus to jednorazowe tace z tworzywa sztucznego z 10 komorami reakcyjnymi, w których znajdują się suche odczynniki. Panel umożliwia równoczesną inokulację każdej komory określoną ilością inokulum. Zawiesina badanego mikroorganizmu w płynie do inokulacji RapID jest wykorzystywana jako inokulum, które nawadnia odczynniki i inicjuje reakcje testowe. Po inkubacji panelu każda komora jest analizowana pod kątem zajścia reakcji poprzez ocenę rozwinięcia barwy. W niektórych przypadkach w celu uzyskania zmiany barwy konieczne jest dodanie do komór odpowiednich odczynników. Uzyskany wzór dodatnich i ujemnych wyników testów stanowi podstawę do identyfikacji badanego izolatu poprzez porównanie wyników z wartościami prawdopodobieństwa na karcie różnicowania (Tabela 4) lub przy użyciu oprogramowania RapID ERIC™.

3. ZASADA DZIAŁANIA

Testy wykorzystywane w systemie RapID NF Plus są oparte na mikrobiologicznym rozkładzie określonych substratów, który można wykryć za pomocą różnych systemów wskaźnikowych. Wykorzystywane reakcje, opisane w Tabeli 1 poniżej, stanowią kombinację testów konwencjonalnych i jednosubstratowych testów chromogennych.

4. ODCZYNNIKI

Odczynnik RapID NF Plus
(dostarczany z zestawem) (15 ml/butelkę)

Składnik reaktywny (na litr):

Aldehyd *p*-dimetyloaminocynamonowy..... 0,05 g

Płyn do inokulacji RapID
(R8325102, dostarczany oddzielnie) (1 ml/probówkę)

KCl 6,0 g

CaCl2 0,5 g

Woda demineralizowana1000,0 ml

Odczynnik RapID Nitrate A
(R8309003, dostarczany oddzielnie) (15 ml/butelkę)

Kwas sulfanilowy 8,0 g

Kwas octowy lodowaty.....280,0 ml

Woda demineralizowana 900,0 ml

Odczynnik RapID Spot Indole
(R8309002, dostarczany oddzielnie) (15 ml/butelkę)

Aldehyd *p*-dimetyloaminocynamonowy..... 10,0 g

Kwas chlorowodorowy100,0 ml

Woda demineralizowana 900,0 ml

5. OSTRZEŻENIA I ŚRODKI OSTROŻNOŚCI

Ten produkt jest przeznaczony do stosowania w diagnostyce *in vitro* i powinien być używany wyłącznie przez odpowiednio przeszkolony personel. Należy podejmować odpowiednie środki ostrożności związane z zagrożeniami mikrobiologicznymi — w tym celu należy prawidłowo sterylizować próbki, pojemniki, podłoża i panele testowe po ich użyciu. Wymagane jest uważne przeczytanie i przestrzeganie wskazówek.

Po użyciu sprzętów wielokrotnego użytku należy poddać je sterylizacji za pomocą dowolnej odpowiedniej procedury; preferowaną metodą jest autoklawowanie przez 15 minut w temperaturze 121°C. Sprzęty jednorazowego użytku należy sterylizować w autoklawie lub spalać. Rozlane materiały potencjalnie zakaźne należy natychmiast wytrzeć chłonnym ręcznikiem papierowym, a zanieczyszczone miejsca przetrzeć standardowym bakterioobójczym środkiem dezynfekującym lub 70-procentowym alkoholem. NIE WOLNO używać podchlornu sodu. Materiały wykorzystywane do usuwania rozlanych płynów, w tym ręczniki, należy usuwać jako odpady stwarzające zagrożenie biologiczne.

Nie wolno używać odczynników po upływie dat ważności nadrukowanych na opakowaniach.

Nie wolno używać odczynników w przypadku stwierdzenia zanieczyszczenia lub jakichkolwiek innych oznak pogorszenia jakości.

Wszelkie poważne incydenty związane z wyrobem należy zgłaszać producentowi oraz właściwemu organowi państwa członkowskiego, w którym użytkownik i/lub pacjent ma siedzibę/miejsce zamieszkania. W przypadku uszkodzenia nie używać wyrobu.

Przeostroga!

1. Odczynnik RapID NF Plus jest toksyczny i może być szkodliwy dla środowiska. Działa szkodliwie w następstwie wdychania, w kontakcie ze skórą lub oczami oraz po połknięciu. Może negatywnie wpływać na płodność lub działać szkodliwie na dziecko w tonie matki.

2. Odczynniki RapID Nitrate A i RapID Spot Indole mogą powodować podrażnienie skóry, oczu i układu oddechowego.

NIEBEZPIECZEŃSTWO



TYLKO USA



USA I UE

H335	Może powodować podrażnienie dróg oddechowych
H336	Może wywoływać uczucie senności lub zawroty głowy
H360	Może działać szkodliwie na płodność. Może działać szkodliwie na dziecko w tonie matki
H373	Może powodować uszkodzenie narządów poprzez długotrwałe lub narażenie powtarzane
P201	Przed użyciem zapoznać się ze specjalnymi środkami ostrożności
P202	Nie używać przed zapoznaniem się i zrozumieniem wszystkich środków bezpieczeństwa
P281	Stosować wymagane środki ochrony indywidualnej
P260	Nie wdychać pyłu/dymu/gazu/mgły/par/rozpylonej cieczy
P271	Stosować wyłącznie na zewnątrz lub w dobrze wentylowanym pomieszczeniu
P308+P313	W PRZYPADKU narażenia lub styczności: Zasięgnąć porady/zgłosić się pod opiekę lekarza
P304+P340	W PRZYPADKU DOSTANIA SIĘ DO DRÓG ODDECHOWYCH: Wyprowadzić lub wynieść poszkodowanego na świeże powietrze i zapewnić mu warunki do swobodnego oddychania.
P405	Przechowywać pod zamknięciem
P403+P233	Przechowywać w dobrze wentylowanym miejscu. Przechowywać pojemnik szczelnie zamknięty
P501	Zawartość/pojemnik usuwać w zatwierdzonym zakładzie utylizacji odpadów

3. Szczegółowe informacje na temat potencjalnie niebezpiecznych składników oraz substancji chemicznych zawartych w odczynnikach można znaleźć w karcie charakterystyki dostępnej na stronie internetowej firmy oraz na oznakowaniu produktu.

Skład / informacje o składnikach

2-metoksyetanol 109-86-4

Kwas octowy 64-19-7

Kwas chlorowodorowy 7647-01-0

OSTRZEŻENIE! Produkt zawiera substancje chemiczne, które w przepisach obowiązujących w stanie Kalifornia figurują jako powodujące wady wrodzone lub w inny sposób działające szkodliwie na rozrodczość.

Numer telefonu alarmowego: INFOTRAC — numer całodobowy: 1-800-535-5053. Poza terytorium Stanów Zjednoczonych należy dzwonić pod numer całodobowy: 001-352-323-3500 (połączenie na koszt rozmówcy)

6. PRZECHOWYWANIE



System RapID NF Plus, odczynnik RapID Nitrate A i odczynnik RapID Spot Indole należy przechowywać w oryginalnych opakowaniach w temperaturze 2–8°C do momentu użycia. Przed użyciem odczekać, aż produkty osiągną temperaturę pokojową. NIE WOLNO wymiennie stosować odczynników z różnych systemów RapID. Należy wyjmować tylko taką liczbę paneli, jaka jest niezbędna do przeprowadzenia testów. Po wyjęciu paneli należy zamknąć torebkę z tworzywa sztucznego i niezwłocznie umieścić ją z powrotem w temperaturze 2–8°C. Paneli należy użyć tego samego dnia, w którym zostały wyjęte z opakowania. Płyn do inokulacji RapID należy przechowywać w oryginalnym pojemniku w temperaturze pokojowej (20–25°C) do momentu użycia.

7. POGORSZENIE JAKOŚCI PRODUKTU

Produktu nie należy używać, jeśli (1) upłynęła jego data ważności, (2) taca z tworzywa sztucznego jest pęknięta bądź folia jest uszkodzona lub (3) występują inne oznaki pogorszenia jakości.

8. POBIERANIE, PRZECHOWYWANIE I TRANSPORT PRÓBEK

Próbki należy pobierać i postępować z nimi zgodnie z zalecanymi wytycznymi^{11,12}.

9. DOSTARCZONE MATERIAŁY

- 20 paneli RapID NF Plus
 - 20 formularzy do notowania wyników
 - 1 odczynnik RapID NF Plus (jedna butelka z tworzywa sztucznego z wkraplaczem zawierająca ilość odczynnika wystarczającą na 20 paneli)
 - 2 kartonowe tace inkubacyjne
 - 1 przewodnik po możliwych barwach
 - Instrukcja użycia (IFU)
- ### 10. SYMBOLE ZAWARTOŚCI

NF Plus Panels	Panele NF Plus
Report Forms	Formularze do notowania wyników RapID
NF Plus Reagent	Odczynnik NF Plus
Incubation Trays	Tace inkubacyjne

11. MATERIAŁY WYMAGANE, ALE NIEDOSTARCZONE

- Urządzenie do sterylizacji ez
- Ezy do inokulacji, wymazówki, pojemniki do zbierania próbek
- Inkubatory, alternatywne systemy o kontrolowanym środowisku
- Podłoża z dodatkami
- Mikroorganizmy do kontroli jakości
- Odczynniki do barwienia metodą Grama
- Szkiełka mikroskopowe
- Odczynnik do testu oksydazowego
- Wymazówki bawełniane
- Płyn do inokulacji RapID — 1 ml (R8325102)
- Odczynnik RapID Nitrate A (R8309003)
- Odczynnik RapID Spot Indole (R8309002)
- Wzorce mętności odpowiadające wartościom 1 i 3 w skali McFarlanda lub odpowiedniki (R20411 i R20413)
- Pipety
- Oprogramowanie ERIC (Electronic RapID Compendium, R8323600) (opcjonalnie)

12. PROCEDURA

Przygotowanie inokulum:

1. Przed przygotowaniem inokulum należy uzyskać czystą kulturę badanych mikroorganizmów, poddać je barwieniu metodą Grama i wykonać test oksydazowy.

Uwaga: W przypadku użycia hodowli bakterii z agarów różnicujących zawierających barwniki należy zachować ostrożność podczas interpretacji wyników testu oksydazowego, ponieważ barwniki te mogą zakłócać interpretację.

2. Badane mikroorganizmy można pobierać z różnych selektywnych i nieselektywnych podłoży agarowych. Zalecane jest używanie następujących podłoży: agar TSA (Tryptic Soy Agar) z 5-procentowym dodatkiem lub bez dodatku krwi owczej, agar MacConkeya.

Uwagi:

- Nie zaleca się stosowania niektórych pożywek zawierających lub uzupełnionych o mono- lub disacharydy, ponieważ mogą one hamować aktywność glikolityczną i zmniejszać selektywność testu.
- Płytki wykorzystywane do przygotowania inokulum powinny mieć najlepiej 18–24 godziny. Izolaty wolno rosnące można testować przy użyciu płytek 48-godzinnych.
- Użycie podłoży innych niż podłoża zalecane może negatywnie wpłynąć na działanie testu.

3. Za pomocą bawełnianej wymazówki lub ezy inokulacyjnej zawiesić w płynie do inokulacji RapID (1 ml) wystarczającą ilość materiału hodowanego z kultury na płycie z agarem, aby uzyskać widoczne zmętnienie równoważne wzorcowi mętności odpowiadającemu wartości co najmniej 1 i maksymalnie 3 w skali McFarlanda lub odpowiednikom tych wzorców.

Uwagi:

- W zawiesinach o mętności istotnie mniejszej niż obserwowana we wzorcu mętności odpowiadającemu wartości 1 w skali McFarlanda zajdą nieprawidłowe reakcje.
- Mętność zawiesin bakteryjnych większa niż obserwowana we wzorcu mętności odpowiadającemu wartości 1 w skali McFarlanda nie wpłynie negatywnie na działanie testu i jest zalecana w przypadku kultur podstawowych i szczepów do kontroli jakości. Jednak zawiesiny o mętności znacznie większej niż obserwowana we wzorcu mętności odpowiadającemu wartości 3 w skali McFarlanda mogą negatywnie wpływać na działanie testu.
- Zawiesiny należy dokładnie wymieszać i w razie potrzeby wytrząsnąć na wórteksie.
- Zawiesin należy użyć w ciągu 15 minut od ich przygotowania.

4. W celu weryfikacji czystości kultury i przeprowadzenia ewentualnych dodatkowych testów można inokulować płytkę agarową, używając niewielkiej ilości zawiesiny badanej z próbówki z płynem do inokulacji. Płytkę należy inkubować przez 18–24 godziny w temperaturze 35–37°C.

Inokulacja paneli RapID NF Plus:

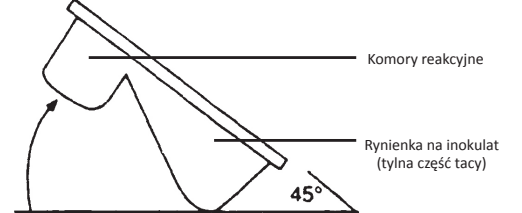
1. Odkleić folię zabezpieczającą panel nad portem do inokulacji, pociągając do góry i w lewo języczek oznaczony napisem „Peel to Inoculate” (Odklej w celu inokulacji).

Tabela 1. Zasady działania i składniki systemu RapID NF Plus

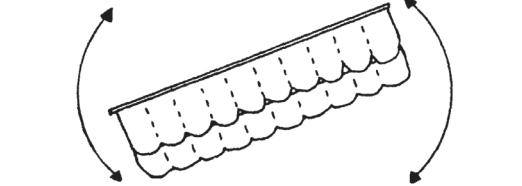
Nr komory	Kod testu	Składnik reaktywny	Ilość	Zasada działania	Pozycja w piśmiennictwie
Przed dodaniem odczynnika:					
1	ADH	Arginina	1,0%	Hydroliza argininy powoduje uwolnienie produktów zasadowych, które podnoszą pH i powodują zmianę koloru wskaźnika.	1–3
2	TRD	Tiol alifatyczny	0,2%	Wykorzystanie substratu powoduje obniżenie pH i zmianę koloru wskaźnika.	3
3	EST	Trójglicerydy	1,0%	Hydroliza lipidu powoduje uwolnienie kwasów tłuszczowych, które obniżają pH i powodują zmianę koloru wskaźnika.	1–4
4	PHS	<i>p</i> -nitrofenylofosfoester	0,1%	Enzymatyczna hydroliza bezbarwnego, podstawionego grupą arylową glikozydu lub fosfoestru powoduje uwolnienie żółtego α- lub <i>p</i> -nitrofenolu.	2, 3, 5, 6
5	NAG	<i>p</i> -nitrofenylo-N-acetylo-β, D-glukozaminid	0,1%		
6	αGLU	<i>p</i> -nitrofenylo-α, D-glukozyd	0,1%		
7	βGLU	<i>p</i> -nitrofenylo-β, D-glukozyd	0,1%		
8	ONPG	<i>p</i> -nitrofenylo-β, D-galaktozyd	0,1%	Hydroliza mocznika powoduje powstanie produktów zasadowych, które podnoszą pH i powodują zmianę koloru wskaźnika.	1–3
9	URE	Mocznik	0,25%		
10	GLU	Glukoza	1,0%	Wykorzystanie glukozy powoduje obniżenie pH i zmianę koloru wskaźnika.	1–3
Po dodaniu odczynnika:					
4	PRO	Prolino-β-naftyloamid	0,1%	Enzymatyczna hydroliza substratu aryloamidowego powoduje uwolnienie β-naftyloaminy, która jest wykrywana za pomocą odczynnika RapID NF Plus.	4, 6–10
5	PYR	Pirolidyno-β-naftyloamid	0,1%		
6	GGT	γ-glutamilo-β-naftyloamid	0,1%		
7	TRY	Tryptofano-β-naftyloamid	0,1%		
8	BANA	N-benzyllo-arginino-β-naftyloamid	0,1%	Wykorzystanie tryptofanu powoduje powstawanie indolu, który jest wykrywany przez odczynnik RapID Spot Indole.	1–3
9	IND	Tryptofan	0,4%		
10	NO ₃	Azotan sodu	1,0%	Wykorzystanie jonów azotanowych powoduje powstawanie azotynów, które są wykrywane przez odczynnik RapID Nitrate A.	1–3

2. Za pomocą pipety delikatnie przenieść całą zawartość próbówki z płynem do inokulacji do prawego górnego rogu panelu. Ponownie zakleić port do inokulacji panelu, dociskając foliowy języczek.

3. Po dodaniu badanej zawiesiny należy położyć panel na poziomej powierzchni i przechylić w kierunku komór z badaną zawiesiną, ustawiając pod kątem około 45° (patrz poniżej).

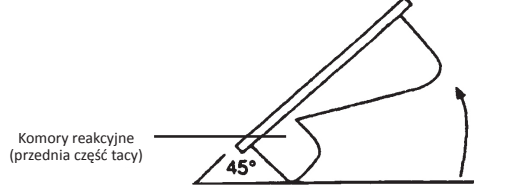


4. Po przechyleniu panelu do tyłu należy delikatnie poruszać nim na boki, aby równomiernie rozprzecznić inokulum wzdłuż tylnych przegród, jak przedstawiono na poniższej ilustracji.



5. Utrzymując panel w pozycji poziomej (najlepiej oprzeć dna komór reakcyjnych o blat), należy powoli przechylać panel w kierunku komór reakcyjnych, aż inokulum przepłynie wzdłuż przegród do komór reakcyjnych (patrz poniżej). Całe inokulum powinno przepłynąć z tylnej części panelu.

Uwaga: Zbyt szybkie przechylenie panelu może spowodować uwięzienie powietrza na styku komory, ograniczając ruch płynu.



Umieszczenie poszczególnych testów na panelu RapID NF Plus

Nr komory	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Kod testu	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

Tabela 2. Interpretacja wyników testów systemu RapID NF Plus* (przykłady podano w przewodniku po możliwych barwach)

Nr komory	Kod testu	Odczynnik	Reakcja		Uwagi
			Wynik dodatni	Wynik ujemny	
Przed dodaniem odczynnika:					
1	ADH	Brak	Czerwony	Żółty lub jasnopomarańczowy	Wyłącznie kolor wyraźnie czerwony należy ocenić jako wynik dodatni.
2	TRD	Brak	Żółty, złoty lub żółtopomarańczowy	Czerwony lub pomarańczowy	Wystąpienie koloru żółtego, złotego lub żółtopomarańczowego w całej komorze należy ocenić jako wynik dodatni. W górnej części komory może utworzyć się żółtawa warstwa. Należy delikatnie potrząsnąć panelem, aby wymieszać jego zawartość, a następnie ocenić zabarwienie zgodnie z opisem powyżej.
3	EST	Brak	Żółty, złoty, żółtopomarańczowy lub jasnopomarańczowy	Czerwony lub ciemnopomarańczowy	Wystąpienie koloru żółtego, złotego, żółtopomarańczowego i jasnopomarańczowego w całej komorze należy ocenić jako wynik dodatni. W górnej części komory może utworzyć się czerwona warstwa. Należy delikatnie potrząsnąć panelem, aby wymieszać jego zawartość, a następnie ocenić zabarwienie zgodnie z opisem powyżej.
4	PHS	Brak	Żółty	Przezroczysty lub bardzo jasny brązowy	Każdy kolor żółty w całej komorze należy ocenić jako wynik dodatni.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	Brak	Czerwony	Żółty, żółtopomarańczowy lub pomarańczowy	Jako wynik dodatni należy ocenić wyłącznie wystąpienie wyraźnego czerwonego koloru w całej komorze.
10	GLU	Brak	Żółty	Niebieski, zielononiebieski lub zielony	Jako wynik dodatni należy ocenić wyłącznie wystąpienie wyraźnego żółtego koloru w całej komorze. Należy zapisać kolor uzyskany w komorze w odpowiednim miejscu na formularzu do notowania wyników w celach referencyjnych, w razie gdyby do identyfikacji były potrzebne dodatkowe informacje.

Po dodaniu odczynnika:

4	PRO	Odczynnik RapID NF Plus	Fioletowy, fioletowy, czerwony, ciemnopomarańczowy lub ciemnoróżowy	Przezroczysty, jasnobrązowy, jasnopomarańczowy lub bardzo blade różowy	Jako wynik dodatni należy oceniać wyłącznie wyraźne zabarwienie. Blade odcienie kolorów należy oceniać jako wynik ujemny.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA	Odczynnik RapID Spot indole	Brązowy lub czarny	Pomarańczowy lub czerwony	Każdy kolor brązowoczarny należy ocenić jako wynik dodatni. Wszelkie pozostałe kolory należy ocenić jako wynik ujemny.
9	IND				
10	NO ₃	Odczynnik RapID Nitrate A	Czerwony lub pomarańczowy	Przezroczysty, jasnobrązowy lub żółty	Każdy kolor czerwony lub pomarańczowy należy ocenić jako wynik dodatni. Odcienie koloru żółtego należy ocenić jako wynik ujemny. Uwaga: Odczynnik RapID Nitrate B NIE JEST WYMAGANY.

***UWAGA:** Panele należy odczytywać, patrząc w dół przez komory reakcyjne na białym tle.

Tabela 3. Karta kontroli jakości dla paneli Rapid NF Plus

Mikroorganizm	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	–	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella urelytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+ , wynik dodatni; – , wynik ujemny; V, wynik zmienny; (–), wynik zwykle ujemny; (+), wynik zwykle dodatni. ^aMikroorganizm poprzednio identyfikowany jako *Acinetobacter calcoaceticus*

^bKluczowe szczepy wskaźnikowe wykazują akceptowalne działanie w przypadku najbardziej nietrwałego substratu w systemie i reaktywność w znaczącej liczbie dołków, zgodnie z zaleceniami instytutu Clinical and Laboratory Standards Institute dotyczącymi usprawnionej kontroli jakości^{13b} ^cMikroorganizm poprzednio identyfikowany jako *Flavobacterium meningosepticum*

2. Przed dodaniem jakichkolwiek odczynników odczytać i ocenić wyniki uzyskane w komorach od 1 (ADH) do 10 (GLU) od lewej do prawej, korzystając z przewodnika po możliwych barwach i przewodnika interpretacji przedstawionego w Tabeli 2. Panele należy odczytywać, patrząc na dół przez komory reakcyjne na białym tle. Zapisać wyniki w odpowiednich polach na formularzu do notowania wyników. W przypadku testów dwufunkcyjnych należy skorzystać z kodów widocznych nad paskiem.

Uwaga: W odpowiednim miejscu na formularzu do notowania wyników należy zapisać kolor uzyskany w komorze nr 10 (GLU). Kolor niebieski oznacza alkaliczając, zielony — utlenianie, żółty — fermentację. Informacja ta może być przydatna jako dodatkowa cecha podczas rozstrzygania niejasności związanych z pokrywaniem się prawdopodobieństwa.

3. Dodać następujące odczynniki do wskazanych komór:

- Dodać po 2 krople odczynnika Rapid NF Plus do komór od 4 (PRO) do 8 (BANA).
- Dodać 2 krople odczynnika Rapid Spot Indole do komory 9 (URE/IND).
- Dodać 2 krople odczynnika Rapid Nitrate A do komory 10 (GLU/NO3).

Uwaga: Należy używać wyłącznie odczynnika Rapid Spot Indole. Odczynniki indolowe Kovacs'a lub Ehrlicha nie pozwolą uzyskać zadowolających wyników.

4. Odczekać na rozwinięcie barwy co najmniej 30 sekund, ale nie dłużej niż 3 minuty. Odczytać wyniki w komorach od 4 do 10. Zapisać wyniki w odpowiednich polach na formularzu do notowania wyników, korzystając z kodów testów dwufunkcyjnych widocznych pod paskiem.

5. W odpowiednim polu na formularzu do notowania wyników zapisać reakcję badanego izolatu w teście oksydazowym.

6. W celu identyfikacji należy skorzystać z mikro kodu uzyskanego w formularzu do notowania wyników w oprogramowaniu ERIC.

13. WYNIKI I ZAKRES WARTOŚCI OCZEKIWANYCH

Karta różnicowania mikroorganizmów za pomocą systemu Rapid NF Plus (Tabela 4) wskazuje oczekiwane wyniki uzyskiwane za pomocą systemu Rapid NF Plus. Wyniki wskazane na karcie różnicowania są wyrażone jako seria odsetków wyników dodatnich dla każdego testu wykonywanego w ramach systemu. Informacje te stanowią statystyczne poparcie dla każdego testu i poprzez numeryczne kodowanie cyfrowych wyników testów stanowią podstawę dla probabilistycznego podejścia do identyfikacji badanego izolatu.

Identyfikacja jest dokonywana na podstawie wyników poszczególnych testów z paneli Rapid NF Plus w połączeniu z innymi informacjami uzyskanymi w laboratorium (tj. barwienie metodą Grama, test oksydazowy, wzrost na podłożach

różnicujących lub selektywnych) w celu uzyskania wzoru, który statystycznie przypomina znaną reaktywność taksonów zarejestrowanych w bazie danych systemu Rapid. Wzory te są porównywane przy użyciu karty różnicowania mikroorganizmów za pomocą systemu Rapid NF Plus (Tabela 4) lub poprzez wyznaczenie mikro kodu i korzystanie z oprogramowania ERIC.

14. KONTROLA JAKOŚCI

Wszystkie serie systemu Rapid NF Plus przetestowano przy użyciu mikroorganizmów do kontroli jakości wyszczególnionych poniżej, a wyniki tych testów uznano za akceptowalne. Testy mikroorganizmów do kontroli jakości należy przeprowadzać zgodnie z ustalonymi laboratoryjnymi procedurami kontroli jakości. W przypadku uzyskania wyników kontroli jakości odbiegających od wyników oczekiwanych nie należy zgłaszać wyników pacjenta. W Tabeli 3 wymieniono wyniki oczekiwane dla wybranego zbioru badanych mikroorganizmów.

Uwagi:

- Kontrola jakości odczynników Rapid polega na uzyskaniu reakcji oczekiwanych dla testów wymagających dodania danych odczynników (komory 4–10).
- Mikroorganizmy, które były wielokrotnie przenoszone na pożywkę agarową przez dłuższy czas, mogą dawać nieprawidłowe wyniki.
- Szczepy do kontroli jakości należy przechowywać w postaci zamrożonej lub liofilizowanej. Przed użyciem przechowywane szczepy do kontroli jakości należy pościć 2–3 razy na agar zalecany do stosowania z systemem Rapid NF Plus.
- Receptury, dodatki i składniki pożywek hodowlanych różnią się w zależności od producenta i mogą różnić się między partiami. W rezultacie podłoże hodowlane może wpływać na konstytutywną aktywność enzymatyczną szczepów wybranych do kontroli jakości. Jeśli wyniki uzyskane dla szczepów do kontroli jakości różnią się od wskazanych wzorów, często możliwe jest wyeliminowanie rozbieżnych wyników uzyskiwanych podczas kontroli jakości poprzez przeprowadzenie hodowli podrzędnej na pożywce z innej partii lub od innego producenta.

15. OGRANICZENIA

- Do korzystania z systemu Rapid NF Plus i interpretacji uzyskanych wyników niezbędna jest wiedza wykwalifikowanego mikrobiologa zaznajomionego z procedurami laboratoryjnymi, przeszkolonego w zakresie ogólnych metod mikrobiologicznych i umiejętnie korzystającego z wiedzy przekazanej podczas szkolenia, zdobytego doświadczenia, informacji o próbkach i innych stosownych procedur przed zgłoszeniem wyników identyfikacji uzyskanych przy użyciu tego systemu.
- Podczas korzystania z systemu Rapid NF Plus należy uwzględnić źródło próbki, reakcję w teście oksydazowym, wynik barwienia metodą Grama oraz wzrost na agarach selektywnych.

- Systemu Rapid NF Plus należy używać z czystymi kulturami badanych mikroorganizmów. Wykorzystanie mieszaných populacji mikroorganizmów lub bezpośrednie badanie materiału klinicznego bez prowadzenia hodowli spowoduje uzyskanie nieprawidłowych wyników.
- System Rapid NF Plus jest przeznaczony do użytku z taksonami wymienionymi na kartach różnicowania mikroorganizmów za pomocą systemu Rapid NF Plus. Badanie mikroorganizmów niewymienionych na tej karcie może prowadzić do nieprawidłowej identyfikacji.

- Wartości oczekiwane określone dla testów zawartych w systemie Rapid NF Plus mogą różnić się od wyników testów konwencjonalnych lub poprzednio zgłoszonych informacji.
- Dokładność systemu Rapid NF Plus bazuje na statystycznym wykorzystaniu wielu specjalnie zaprojektowanych testów i dedykowanej, zastrzeżonej bazy danych. Wykorzystanie jakiegokolwiek pojedynczego testu zawartego w systemie Rapid NF Plus w celu identyfikacji badanego izolatu jest obarczone błędem właściwym tylko dla tego testu.

16. CHARAKTERYSTYKA DZIAŁANIA

Parametry działania systemu Rapid NF Plus ustalone na podstawie badań laboratoryjnych kultur referencyjnych i podstawowych w firmie Remel oraz ocen klinicznych z wykorzystaniem świeżych izolatów klinicznych^{13–17}.

17. PIŚMIENNICTWO

- Blazevic, D.J. and G.M. Ederer. 1975. Principles of Biochemical Tests in Diagnostic Microbiology. John Wiley & Sons, New York, NY.
- Murray, P.R., E.J. Baron, M.A. Pfaller, F.C. Tenover, and R.H. Tenover. 1999. Manual of Clinical Microbiology. 7th ed. ASM Press, Washington, D.C.
- Holt J.G. and N.R. Krieg. 1984. Bergey's Manual of Systematic Bacteriology. Vol. 1. Williams and Wilkins, Baltimore, MD.
- MacFaddin, J.F. 2000. Biochemical Tests for Identification of Medical Bacteria. 3rd ed. Lippincott Williams & Wilkins, Philadelphia, PA.
- Gilardi, G.L., S. Hirsch, and M. Mandel. 1975. J. Clin. Microbiol. 1:384-389.
- Humble, W.M., A. King, and I. Phillips. 1977. J. Clin. Pathol. 30:275-277.
- Kilian, M. and P. Bulow. 1976. Acta. Pathol. Microbiol. Scand. B. 84:245-251.
- Mulczyk, M. and A. Szewczuk. 1970. J. Gen. Microbiol. 61:9-13.
- Nagatsu, T., M. Hino, H. Fuyamada, T. Hayakawa, S. Sakakibara, Y. Nakagawa, and T. Takemoto. 1976. Anal. Biochem. 74:466-476.
- Westley, J.R., P.J. Anderson, V.A. Close, B. Halpern, and E.M. Lederberg. 1967. Appl. Microbiol. 15:822-825.
- Murray, P.R., E.J. Baron, J.H. Jorgensen, M.L. Landry, and M.A. Pfaller. 2007. Manual of Clinical Microbiology. 9th ed. ASM Press, Washington, D.C.
- Forbes, B.A., D.F. Sahm, and A.S. Weissfeld. 2007. Bailey and Scott's Diagnostic Microbiology. 12th ed. Mosby Elsevier, St. Louis, MO.
- Eriquez, L.A., A.P. Jones, ad N.E. Hodinka. 1991. Abstract C-217. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.

- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King, and P.H. Gilligan. 1995. Abstract C-312. Abstracts of the 95th General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King, and P.H. Gilligan. 1996. J. Clin. Microbiol. 34:886-891.
- Kitch, T., M.R. Jacobs, and P.C. Appelbaum. 1991. Abstract C-215. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kitch, T., M.R. Jacobs, and P.C. Appelbaum. 1992. J. Clin. Microbiol. 30:1267-1270.
- Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI). 2008. Quality Control for Commercial Microbial Identification Systems; Approved Guideline. M50-A. CLSI, Wayne, PA.

18. LEGENDA SYMBOLI

REF	Numer katalogowy
IVD	Wyrób medyczny do diagnostyki in vitro
	Zapoznać się z instrukcją używania (IFU)
	Ograniczenia dotyczące temperatury (temperatura przechowywania)
	Zawartość wystarcza do wykonania <N> testów
	Nie używać, jeśli opakowanie jest uszkodzone
	Nie używać ponownie
LOT	Kod partii (numer serii)
	Data przydatności (termin ważności)
	Importer
UDI	Niepowtarzalny kod identyfikacyjny wyrobu
EC REP	Upoważniony przedstawiciel we Wspólnocie Europejskiej
	Ocena zgodności z nomami obowiązującymi w Wielkiej Brytanii
	Ocena zgodności z normami europejskimi
	Producent

Rapid™ i ERIC™ są znakami towarowymi firmy Thermo Fisher Scientific i jej podmiotów zależnych. ATCC™ jest zastrzeżonym znakiem towarowym organizacji American Type Culture Collection.



Remel Inc., 12076 Santa Fe Trail Drive, Lenexa, KS 66215, USA

www.thermofisher.com/microbiology

Tel.: (800) 255-6730 • Numer międzynarodowy: (913) 888-0939

www.oxoid.com/IFU

Europa +800 135 79 135 • USA 1 855 2360 190

Kanada 1 855 805 8539 • Inne +31 20 794 7071

Wersja	Data wprowadzenia zmian
IFU8311005	2024. Miesiąc stycznia Zaktualizowano Tabela 2

Wydrukowano w Wielkiej Brytanii

Tabela 4 — Karta różnicowania mikroorganizmów za pomocą systemu Rapid NF Plus (patrz punkt 13)

Mikroorganizm	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> — biogrupa <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> — biogrupa <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ⁱ	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^h	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ⁱ	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^a	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lfb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollisae</i> ^a	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ⁱ	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolni</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri</i> / <i>elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (Ive)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens</i> / <i>putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzae</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> , grupa 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ^f	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^g	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (Ilk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (Ilk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ⁿ	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis</i> / <i>furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Vibrio parahaemolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (Ilf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

remel PT Sistema Rapid™ NF Plus

REF R8311005  20

1. UTILIZAÇÃO PREVISTA

O Rapid™ NF Plus é um micrométodo qualitativo que utiliza reações enzimáticas para identificar isolados clínicos cultivados em ágar de bactérias Gram-negativas não fermentadoras de glicose de importância médica e outras bactérias Gram-negativas selecionadas fermentadoras de glicose não pertencentes à família Enterobacteriaceae. É utilizado num fluxo de trabalho de diagnóstico para auxiliar os médicos nas opções de tratamento para pacientes com suspeita de terem infeções bacterianas. O dispositivo não é automatizado, destina-se apenas a utilização profissional e não constitui um diagnóstico complementar.

É fornecida uma lista completa dos organismos abrangidos pelo Sistema Rapid NF Plus na tabela diferencial de Rapid NF Plus.

2. RESUMO E EXPLICAÇÃO

O Sistema Rapid NF Plus é composto por (1) Painéis Rapid NF Plus e (2) Reagente Rapid NF Plus. Os Painéis Rapid NF Plus são tabuleiros de plástico descartáveis com 10 cavidades de reação, que contêm reagentes desidratados. O painel permite a inoculação simultânea de cada cavidade com uma quantidade pré-determinada de inóculo. É utilizada uma suspensão do organismo de teste em Fluido de inoculação Rapid com o inóculo que reidrata e inicia as reações de teste. Após a incubação do painel, cada cavidade de teste é examinada quanto à reatividade, observando-se o desenvolvimento de uma cor. Em alguns casos, os reagentes devem ser adicionados às cavidades de teste para proporcionar uma mudança de cor. O padrão resultante das classificações positiva e negativa de teste é utilizado como base para a identificação do isolado de teste por comparação com os valores de probabilidade na tabela diferencial (Tabela 4), ou através da utilização do software Rapid ERIC™.

3. PRINCÍPIO

Os testes utilizados no Sistema Rapid NF Plus baseiam-se na degradação microbiana de substratos específicos cuja deteção é feita por vários sistemas indicadores. As reações utilizadas são uma combinação de testes convencionais e de testes cromogénicos de substrato único e são descritas na Tabela 1.

4. REAGENTES

Reagente Rapid NF Plus (fornecido com o kit) (15 ml/frasco)

Ingrediente reativo por litro:

p-Dimetilaminocinamaldeído..... 0,05 g

Fluido de inoculação Rapid (R8325102, fornecido separadamente) (1 ml/tubo)

KCl 6,0 g

CaCl2 0,5 g

Água desmineralizada 1000,0 ml

Reagente Rapid Nitrate A (R8309003, fornecido separadamente) (15 ml/frasco)

Ácido sulfanílico 8,0 g

Ácido acético glacial 280,0 ml

Água desmineralizada 900,0 ml

Reagente Rapid Spot Indole (R8309002, fornecido separadamente) (15 ml/frasco)

p-Dimetilaminocinamaldeído..... 10,0 g

Ácido clorídrico 100,0 ml

Água desmineralizada 900,0 ml

5. AVISOS E PRECAUÇÕES

Este produto destina-se à utilização em diagnóstico *in vitro* e deve ser utilizado por pessoal devidamente formado. Devem ser tomadas precauções contra perigos microbiológicos, esterilizando adequadamente os espécimes, os recipientes, os meios e os painéis de teste após a sua utilização. As instruções devem ser lidas e devidamente cumpridas.

Os aparelhos não descartáveis devem ser esterilizados através de qualquer procedimento adequado após a sua utilização, embora o método preferencial seja a autoclavagem durante 15 minutos a 121 °C; os aparelhos descartáveis devem ser autoclavados ou incinerados. Os derrames de materiais potencialmente infecciosos devem ser imediatamente removidos com papel absorvente e a área contaminada deve ser limpa com um desinfetante bacteriano padrão ou álcool a 70%. NÃO utilize hipoclorito de sódio. Os materiais utilizados para limpar os derrames, incluindo as luvas, devem ser eliminados como resíduos biologicamente perigosos.

Não utilize reagentes para além dos prazos de validade impressos.

Não utilize se houver qualquer indício de contaminação ou outro sinal de deterioração.

Qualquer incidente grave que tenha ocorrido e esteja relacionado com o dispositivo deve ser comunicado ao fabricante e à autoridade competente do Estado-Membro em que o utilizador e/ou os pacientes se encontram. Em caso de mau funcionamento, não utilize o dispositivo.

Cuidado!

- O Reagente Rapid NF Plus é tóxico e pode causar danos no ambiente. Nocivo por inalação, contacto com a pele ou olhos, ou por ingestão. Pode prejudicar a fertilidade ou o feto.
- O Reagente Rapid Nitrate A e o Reagente Rapid Spot Indole podem causar irritação na pele, olhos e sistema respiratório.
- Consulte a ficha de dados de segurança, disponível no site da empresa, e a etiqueta do produto para obter informações sobre componentes potencialmente perigosos e para obter informações pormenorizadas sobre os produtos químicos reagentes.

Composição/informações sobre os ingredientes

2-Metoxietanol 109-86-4

Ácido acético 64-19-7

Ácido clorídrico 7647-01-0

ATENÇÃO! Este produto contém um produto químico conhecido no Estado da Califórnia por causar defeitos congénitos ou outros danos à reprodução.

Número de telefone de emergência: INFOTRAC – Número de 24 horas: 1-800-535-5053. Fora dos Estados Unidos, ligue para o número de 24 horas: 001-352-323-3500 (Chamada a cobrar)

PERIGO	H335	Pode causar irritação das vias respiratórias
	H336	Pode causar sonolência ou tontura
APENAS EUA	H360	Pode prejudicar a fertilidade. Pode prejudicar o feto
	H373	Pode causar danos a órgãos através de exposição repetida ou prolongada
EUA E UE	P201	Obtenha instruções especiais antes da utilização
	P202	Não manuseie até que todas as precauções de segurança tenham sido lidas e compreendidas
	P281	Use equipamento de proteção individual conforme necessário
	P260	Não respire poeira/fumo/gás/névoa/vapor/spray
	P271	Utilize apenas ao ar livre ou em locais bem ventilados
	P308+P313	Em caso de exposição ou preocupação: Procure assistência/aconselhamento de um médico
	P304+P340	EM CASO DE INALAÇÃO: Leve a vítima para uma zona ao ar livre e mantenha-a em repouso numa posição que não dificulte a respiração.

P405	Armazene num local totalmente seguro
P403+P233	Armazene num local bem ventilado. Mantenha o recipiente bem fechado
P501	Elimine o conteúdo/recipiente numa instalação de eliminação de resíduos aprovada

6. ARMAZENAMENTO

8 °C
2 °C

O Sistema Rapid NF Plus e os reagentes Rapid Nitrate A e Rapid Spot Indole devem ser armazenados nos seus recipientes originais a 2–8 °C até serem utilizados. Permita que os produtos atinjam a temperatura ambiente antes de utilizá-los. NÃO intercambie reagentes entre diferentes sistemas Rapid. Remova apenas o número de painéis necessários para o teste. Volte a selar a bolsa de plástico e coloque-a imediatamente a 2–8 °C. Os painéis devem ser utilizados no mesmo dia em que são retirados do armazenamento. O Fluido de inoculação Rapid deve ser armazenado no seu recipiente original à temperatura ambiente (20–25 °C) até ser utilizado.

7. DETERIORAÇÃO DO PRODUTO

Este produto não deve ser utilizado se (1) o prazo de validade tiver expirado, (2) o tabuleiro de plástico estiver partido ou a tampa comprometida, ou (3) existirem outros sinais de deterioração.

8. COLHEITA, ARMAZENAMENTO E TRANSPORTE DE ESPÉCIMES

Os espécimes devem ser colhidos e manuseados de acordo com as diretrizes recomendadas.^{11,12}

9. MATERIAIS FORNECIDOS

- 20 Painéis Rapid NF Plus
- 20 formulários de relatório
- 1 Reagente Rapid NF Plus (um frasco de plástico com conta-gotas que contém reagente suficiente para 20 painéis)
- 2 tabuleiros de incubação de cartão.
- 1 guia de cores
- Instruções de utilização (IFU).

10. SÍMBOLOS DO CONTEÚDO

NF Plus Panels	Painéis NF Plus
Report Forms	Formulários de relatório Rapid
NF Plus Reagent	Reagente NF Plus
Incubation Trays	Tabuleiros de incubação

11. MATERIAIS NECESSÁRIOS, MAS NÃO FORNECIDOS

- Dispositivo de esterilização de ansa
- Ansa de inoculação, zaragatoas, recipientes de colheita
- Incubadoras, sistemas ambientais alternativos
- Meios suplementares
- Organismos para controlo de qualidade
- Reagentes de coloração de Gram
- Lâminas para microscópio
- Reagente de oxidase
- Zaragatoas de algodão
- Fluido de inoculação Rapid – 1 ml (R8325102)
- Reagente Rapid Nitrate A (R8309003)
- Reagente Rapid Spot Indole (R8309002)
- Padrões de turvação McFarland n.º 1 e n.º 3 ou equivalentes (R20411 e R20413)
- Pipetas
- ERIC (Electronic Rapid Compendium, R8323600) (Opcional).

12. PROCEDIMENTO

Preparação do inóculo:

- Os organismos de teste devem ser cultivados em cultura pura e examinados por coloração de Gram e oxidase antes de serem utilizados no sistema.

Nota: O teste da oxidase deve ser interpretado com precaução quando se utiliza crescimento bacteriano de ágaes diferenciais que contêm fluorocromos que podem interferir com a interpretação.

- Os organismos de teste podem ser removidos de diversos meios de cultura de ágar seletivos e não seletivos. São recomendados os seguintes tipos de meios: Ágar triptona de soja (TSA) com ou sem 5% de sangue de ovelha; ágar MacConkey.

Notas:

- Alguns meios que contêm ou são suplementados com monossacáridos ou dissacáridos não são recomendados, pois podem suprimir a atividade glicolítica e reduzir a seletividade do teste.
- As placas utilizadas para preparar o inóculo devem, de preferência, ter 18–24 horas. Os isolados de crescimento lento podem ser testados utilizando placas de 48 horas.
- A utilização de meios diferentes dos recomendados pode comprometer o desempenho do teste.

- Utilizando uma zaragatoa de algodão ou uma ansa de inoculação, suspenda crescimento suficiente da cultura da placa de ágar no Fluido de inoculação Rapid (1 ml) para alcançar uma turvação visual igual a, pelo menos, um padrão de turvação McFarland n.º 1 ou equivalente, mas não em excesso de um padrão McFarland n.º 3 ou equivalente.

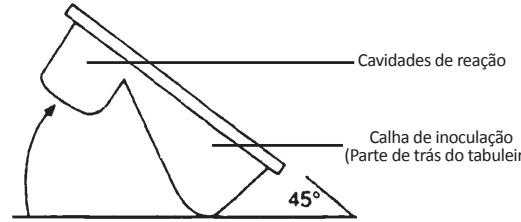
Notas:

- As suspensões significativamente menos turvas do que um padrão McFarland n.º 1 resultarão em reações aberrantes.
- As suspensões bacterianas que são mais turvas do que um padrão McFarland n.º 1 não afetam o desempenho do teste e são recomendadas para culturas de arranque e estirpes de controlo de qualidade. No entanto, as suspensões preparadas com uma turvação significativamente superior a um padrão McFarland n.º 3 podem comprometer o desempenho do teste.
- As suspensões devem ser bem misturadas e, se necessário, agitadas em vórtex.
- As suspensões devem ser utilizadas nos 15 minutos seguintes à sua preparação.

- Uma placa de ágar pode ser inoculada para fins de pureza e para realizar testes adicionais, se necessário, utilizando uma ansa cheia da suspensão de teste do tubo de fluido de inoculação. Proceda à incubação da placa durante 18–24 horas a 35–37 °C.

Inoculação de Painéis Rapid NF Plus:

- Descole a cobertura do painel sobre o acesso de inoculação, puxando o separador marcado com "Peel to Inoculate" (Descolar para inocular) para cima e para a esquerda.
- Utilizando uma pipeta, transfira cuidadosamente todo o conteúdo do tubo de fluido de inoculação para o canto superior direito do painel. Sele novamente o acesso de inoculação, premindo o separador de descolar de volta para a sua posição original.
- Após adicionar a suspensão de teste, e mantendo o painel numa superfície plana, incline o painel para trás num ângulo aproximado de 45°, afastando-o das cavidades de reação (ver abaixo).

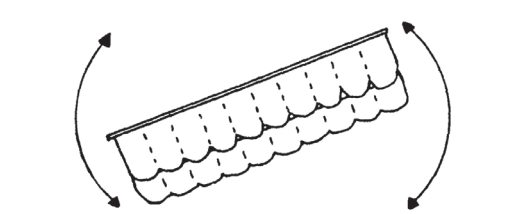


- Enquanto estiver inclinado para trás, agite suavemente o painel de um lado para o outro para distribuir uniformemente o inóculo ao longo das divisórias traseiras, conforme ilustrado abaixo.

Tabela 1. Princípios e componentes do Sistema Rapid NF Plus

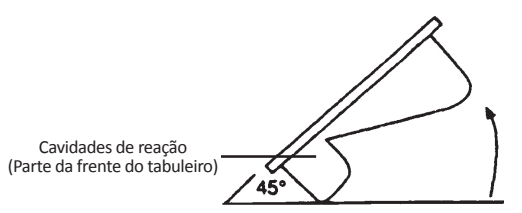
N.º da cavidade	Código do teste	Ingrediente reativo	Quantidade	Princípio	Ref. bibliográfica
Antes da adição do reagente:					
1	ADH	Arginina	1,0%	A hidrólise da arginina liberta produtos básicos que aumentam o pH e alteram o indicador.	1–3
2	TRD	Tiol alifático	0,2%	A utilização do substrato diminui o pH e altera o indicador.	3
3	EST	Triglicérido	1,0%	A hidrólise do lípido liberta ácidos graxos que baixam o pH e alteram o indicador.	1–4
4	PHS	<i>p</i> -Nitrofenil-fosfoéster	0,1%	A hidrólise enzimática do glicosídeo ou fosfoéster incolor com arilo substituído liberta σ- ou <i>p</i> nitrofenol amarelo.	2, 3, 5, 6
5	NAG	<i>p</i> -Nitrofenil-N-acetil-β, D-glucosaminida	0,1%		
6	αGLU	<i>p</i> -Nitrofenil-α, D-glucósido	0,1%		
7	βGLU	<i>p</i> -Nitrofenil-β, D-glucósido	0,1%		
8	ONPG	<i>p</i> -Nitrofenil, β, D-galactosídeo	0,1%		
9	URE	Ureia	0,25%	A hidrólise da ureia dá origem a produtos básicos que aumentam o pH e alteram o indicador.	1–3
10	GLU	Glicose	1,0%	A utilização de glicose diminui o pH e altera o indicador.	1–3

Após a adição do reagente:					
4	PRO	Prolina-β-naftilamida	0,1%	A hidrólise enzimática do substrato de arilamida liberta β-naftilamina livre, que é detetada com o Reagente Rapid NF Plus.	4, 6–10
5	PYR	Pirrolidina-β-naftilamida	0,1%		
6	GGT	γ-Glutamil β-naftilamida	0,1%		
7	TRY	Triptofano β-naftilamida	0,1%		
8	BANA	N-Benzil-arginina-β-naftilamida	0,1%		
9	IND	Triptofano	0,4%	A utilização de triptofano resulta na formação de indol, que é detetado com o Reagente Rapid Spot Indole.	1–3
10	NO ₃	Nitrato de sódio	1,0%	A utilização do ão nitrato resulta na formação de nitritos, que são detetados com o Reagente Rapid Nitrate A.	1–3



- Mantendo uma posição nivelada e horizontal (melhor obtida utilizando a superfície da mesa de trabalho contra os fundos das cavidades de reação), incline lentamente o painel para a frente em direção às cavidades de reação até o inóculo fluir ao longo das divisórias para as cavidades de reação (ver abaixo). Isto deve evacuar todo o inóculo da parte traseira do painel.

Nota: Se o painel for inclinado demasiado depressa, pode ficar ar retido na junção da cavidade de teste, restringindo o movimento do fluido.



- Volte a colocar o painel numa posição nivelada. Se necessário, bata suavemente o painel na superfície da mesa de trabalho para remover qualquer ar retido nas cavidades.

Notas:

- Examine as cavidades de teste, que devem apresentar-se sem bolhas e uniformemente preenchidas. Pequenas irregularidades no preenchimento das cavidades de teste são aceitáveis e não afetam o desempenho do teste.

Local de teste do painel Rapid NF Plus										
N.º da cavidade	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Código do teste	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

Tabela 2. Interpretação de testes do Sistema Rapid NF Plus* (ver guia de cores para obter exemplos)

N.º da cavidade	Código do teste	Reagente	Reação		Comentários
			Positivo	Negativo	
Antes da adição do reagente:					
1	ADH	Nenhum	Vermelho	Amarelo ou laranja-claro	Apenas o desenvolvimento de uma cor vermelha distinta deve ser classificado como positivo.
2	TRD	Nenhum	Amarelo, dourado ou amarelo-alaranjado	Vermelho ou laranja	O desenvolvimento de amarelo, dourado ou amarelo-alaranjado em toda a cavidade deve ser classificado como positivo. Pode formar-se uma camada amarelada no topo da cavidade. Agite suavemente o painel para misturar e classificar conforme descrito acima.
3	EST	Nenhum	Amarelo, dourado, amarelo-alaranjado ou laranja-claro	Vermelho ou laranja-escuro	O desenvolvimento de amarelo, dourado, amarelo-alaranjado ou laranja-claro em toda a cavidade deve ser classificado como positivo. Pode formar-se uma camada vermelha no topo da cavidade. Agite suavemente o painel para misturar e classificar conforme descrito acima.
4	PHS	Nenhum	Amarelo	Transparente ou bege-claro	Qualquer desenvolvimento de uma cor amarela em toda a cavidade deve ser classificado como positivo.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	Nenhum	Vermelho	Amarelo, amarelo-alaranjado ou laranja	Apenas o desenvolvimento de uma cor vermelha distinta ao longo da cavidade deve ser classificado como positivo.
10	GLU	Nenhum	Amarelo	Azul, azul-verde ou verde	Apenas uma cor amarela distinta em toda a cavidade deve ser classificada como positiva. Registe a cor da cavidade no espaço fornecido no formulário de relatório para servir de referência se forem necessárias características adicionais para a identificação.

Após a adição do reagente:					
4	PRO	Reagente Rapid NF Plus	Roxo, violeta, vermelho, laranja-escuro ou rosa-escuro	Transparente, bege, laranja-claro ou rosa muito pálido	Apenas o desenvolvimento significativo da cor deve ser classificado como positivo. Os tons de cor pálidos devem ser classificados como negativos.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA				
9	IND	Reagente Rapid Spot Indole	Castanho ou preto	Laranja ou vermelho	Qualquer desenvolvimento de uma cor castanha-preta deve ser classificado como positivo. Qualquer outra cor deve ser classificada como negativa.
10	NO ₃	Reagente Rapid Nitrate A	Vermelho ou laranja	Transparente, bege ou amarelo	Qualquer desenvolvimento de uma cor vermelha ou laranja deve ser classificado como positivo. As tonalidades de amarelo devem ser classificadas como negativas. Nota: O Reagente Rapid Nitrate B NÃO É NECESSÁRIO.

***NOTA:** Os painéis devem ser lidos olhando através das cavidades de reação contra um fundo branco.

Tabela 3. Tabela de controlo de qualidade para Painéis RapID NF Plus

Organismo	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, positivo; –, negativo; V, variável; (–), geralmente negativo; (+), geralmente positivo. ^aAnteriormente designado como *Acinetobacter calcoaceticus*

^bAs estirpes que são indicadores-chave demonstram um desempenho aceitável do substrato mais lábil do sistema e reatividade num número significativo de poços, de acordo com as recomendações do Clinical and Laboratory Standards Institute para um controlo de qualidade otimizado.¹⁸ ^cAnteriormente designado como *Flavobacterium meningosepticum*

2. Sem a adição de quaisquer reagentes, faça a leitura e classifique as cavidades 1 (ADH) a 10 (GLU) da esquerda para a direita, utilizando o guia de cores e o guia de interpretação apresentados na Tabela 2. Os painéis devem ser lidos olhando através das cavidades de reação contra um fundo branco. Registe as classificações dos testes nas caixas adequadas do formulário de relatório, utilizando o código de teste acima da barra para testes bifuncionais.

Nota: Registe a cor da cavidade 10 (GLU) no espaço fornecido no formulário de relatório. O azul indica alcalinização, o verde indica oxidação e o amarelo indica fermentação. Esta informação pode ser útil como uma característica adicional na resolução de sobreposições de probabilidade.

3. Adicione os seguintes reagentes às cavidades indicadas:

- Adicione 2 gotas do de Reagente RapID NF Plus às cavidades 4 (PRO) a 8 (BANA).
- Adicione 2 gotas de Reagente RapID Spot Indole à cavidade 9 (URE/IND).
- Adicione 2 gotas de Reagente RapID Nitrate A à cavidade 10 (GLU/NO₃).

Nota: Apenas deve ser utilizado o Reagente RapID Spot Indole. O reagente indol de Kovacs ou de Ehrlich não fornecerá resultados satisfatórios.

4. Aguarde pelo menos 30 segundos, mas não mais de 3 minutos, para que a cor se desenvolva. Faça a leitura e classifique as cavidades 4 a 10. Registe as classificações nas caixas apropriadas do formulário de relatório utilizando os códigos de teste abaixo da barra para testes bifuncionais.
5. Registe a reação da oxidase para o isolado de teste na caixa fornecida no formulário de relatório.
6. Faça referência ao microcódigo obtido no formulário de relatório no ERIC para identificação.

13. RESULTADOS E INTERVALO DE VALORES ESPERADOS

A tabela diferencial de RapID NF Plus (Tabela 4) ilustra os resultados esperados para o Sistema RapID NF Plus. Os resultados da tabela diferencial são expressos como uma série de percentagens positivas para cada teste do sistema. Esta informação sustenta estatisticamente a utilização de cada teste e fornece a base, através da codificação numérica de resultados de testes digitais, para uma abordagem probabilística na identificação do isolado de teste.

As identificações são realizadas utilizando classificações de testes individuais dos Painéis RapID NF Plus em conjunto com outras informações laboratoriais (ou seja, coloração de Gram, oxidase, crescimento em meios diferenciais ou seletivos) para produzir um padrão que se assemelhe estatisticamente à reatividade conhecida para táxones registados na base de dados do Sistema RapID. Estes padrões são comparados através da utilização da tabela diferencial de RapID NF Plus (Tabela 4), ou através da derivação de um microcódigo e da utilização do ERIC.

Tabela 4 – Tabela diferencial do RapID NF Plus (ver secção 13)

Organismo	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> – biogrupo <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> – biogrupo <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ⁱ	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthrapi</i> ^h	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	98	92	97	0	99
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ⁱ	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^a	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium lfb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimantia hallisae</i> ^a	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ⁱ	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolni</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri/elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oliqella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens/putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzzihabitans</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^o	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> Grupo 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ^f	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^g	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (IIk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (IIk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ⁿ	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis/furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbio parahemolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (IIIf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98

^a Anteriormente designado como *Weeksella zoohelcum*

^b Anteriormente designado como *Flavobacterium meningosepticum* e *Chryseobacterium meningosepticum*

^c Anteriormente designado como *Myroides odoratus* e, antes

disso, *Flavobacterium odoratum*

^d Anteriormente designado como *Chryseomonas luteola*

^e Anteriormente designado como <

remel

Sistem Rapid™ NF Plus

REF R8311005.....Σ 20

1. DOMENIUL DE UTILIZARE

Rapid™ NF Plus este o micrometodă calitativă care utilizează reacții enzimactice pentru a identifica izolatele clinice dezvoltate pe agar de bacterii gram-negative și nefermentante de glucoză importante din punct de vedere medical și alte bacterii gram-negative selectate care fermentează glucoză, care nu aparțin familiei Enterobacteriaceae. Utilizat într-un flux de lucru de diagnosticare pentru a ajuta medicii în cazul opțiunilor de tratament pentru pacienții suspecți de infecții bacteriene. Dispozitivul nu este automatizat, este destinat exclusiv utilizării profesionale și nu este un dispozitiv de diagnostic companion.

O listă completă a organismelor abordate de sistemul Rapid NF Plus sunt furnizată în diagrama diferențială Rapid NF Plus.

2. REZUMAT ȘI EXPLICAȚII

Sistemul Rapid NF Plus este cuprins din (1) panouri Rapid NF Plus și (2) reactiv Rapid NF Plus. Panourile Rapid NF Plus sunt tăvi de plastic de unică folosință cu 10 cavități de reacție, care conțin reactanți deshidratați. Panelul permite inocularea simultană a fiecărei cavități cu o cantitate predeterminată de inocul. O suspensie a organismului de testare în fluidul de inoculare Rapid este utilizată ca inocul, deoarece rehidratează și inițiază reacțiile de testare. După incubarea panelului, fiecare cavitate de testare este examinată pentru reactivitate, observând dezvoltarea unei culori. În anumite cazuri, trebuie adăugați reactivi la cavitățile de testare pentru modificarea culorii. Modelul rezultat al scorurilor pozitive și negative ale testului este folosit drept bază pentru identificarea izolatului de test prin compararea cu valorile de probabilitate din diagrama diferențială (Tabelul 4) sau prin utilizarea software-ului Rapid ERIC™.

3. PRINCIPIU

Testele utilizate în sistemul Rapid NF Plus se bazează pe degradarea microbiană a substraturilor specifice detectate de diverse sisteme indicatoare. Reacțiile utilizate sunt o combinație de teste convenționale și teste cromogene cu un singur substrat și sunt descrise mai jos, în Tabelul 1.

4. REACTIVI

Reactiv Rapid NF Plus (furnizat cu kitul) (15 ml/flacon)

Ingredient reactiv per litru:

p-dimetilamino-cinamaldehydă.....0,05 g

Fluid de inoculare Rapid (R8325102, furnizat separat) (1 ml/tub)

KCl6,0 g

CaCl₂0,5 g

Apă demineralizată..... 1000,0 ml

Reactiv Rapid Nitrate A (R8309003, furnizat separat) (15 ml/flacon)

Acid sulfanilic8,0 g

Acid acetic glacial..... 280,0 ml

Apă demineralizată..... 900,0 ml

Reactiv Rapid Spot Indole (R8309002, furnizat separat) (15 ml/flacon)

p-dimetilamino-cinamaldehydă.....10,0 g

Acid clorhidric 100,0 ml

Apă demineralizată..... 900,0 ml

5. AVERTISMENTE ȘI MĂSURI DE PRECAUȚIE

Acest produs este destinat utilizării pentru diagnosticare *in vitro* și trebuie utilizat de către persoane instruite adecvat. Se recomandă luarea unor măsuri de precauție pentru prevenirea pericolului microbiologic prin sterilizarea adecvată a probelor, recipientelor, mediilor și panourilor de test după utilizare. Instrucțiunile trebuie citite și respectate cu atenție.

Aparatele care nu sunt de unică folosință trebuie sterilizate prin orice procedură adecvată după utilizare, deși metoda preferată este autoclavarea timp de 15 minute la 121 °C; articolele de unică folosință trebuie autoclavate sau incinerate. Materialele potențial infecțioase vărsate trebuie îndepărtate imediat cu un servetel absorbant de hârtie, iar zona contaminată trebuie tamponată cu un dezinfectant bacterian standard sau alcool 70%. NU utilizați hipoclorit de sodiu. Materialele utilizate pentru curățarea scurgerilor, inclusiv mănușile, trebuie eliminate ca deșeuri cu risc biologic.

Nu utilizați reactivii după datele de expirare tipărite.

Nu utilizați dacă există orice dovadă de contaminare sau alte semne de deteriorare.

Orice incident grav care are loc în legătură cu dispozitivul trebuie raportat producătorului și autorității competente din statul membru în care este stabilit utilizatorul și/sau pacientul. În cazul unei defecțiuni, nu utilizați dispozitivul.

Atenție!

- Reactivul Rapid NF Plus este toxic și poate afecta mediul. Nociv prin inhalare, contactul cu pielea sau ochii sau prin înghițire. Poate afecta fertilitatea sau fătul.
- Reactivul Rapid Nitrate A și reactivul Rapid Spot Indole pot provoca iritații ale pielii, ochilor și sistemului respirator.
- Consultați Fișa cu date de securitate, disponibilă pe site-ul web al companiei și etichetarea produselor pentru informații despre componentele potențial periculoase, pentru informații detaliate despre substanțele chimice reactive.

Compoziție/informații privind ingredientele

2-metoxietanol 109-86-4

Acid acetic 64-19-7

Acid clorhidric 7647-01-0

AVERTISMENT! Acest produs conține o substanță chimică cunoscută în statul California drept cauzatoare a defectelor de naștere sau a unei alte vătămări a aparatului reproductiv.

PERICOL	H335	Poate provoca iritații respiratorii
	H336	Poate provoca somnolență sau amețeli
	H360	Poate afecta fertilitatea. Poate afecta fătul
	H373	Poate provoca leziuni ale organelor în caz de expunere prelungită sau repetată
	P201	Obțineți instrucțiuni speciale înainte de utilizare
	P202	Nu manipulați până când nu ați citit și ați înțeles toate măsurile de siguranță
	P281	Utilizați echipament de protecție personală, după cum este necesar
	P260	Nu respirați praful/fumul/gazul/ceata/vaporii/spray-ul
	P271	A se utiliza doar în exterior sau într-o zonă bine ventilată
	P308+P313	ÎN CAZ DE expunere sau îngrijorare: Consultați medicul
	P304+P340	ÎN CAZ DE INHALARE: Scoateți victima la aer curat și mențineți-o într-o poziție de repaus, confortabilă pentru a respira.
	P405	Depozitați sub cheie
	P403+P233	Depozitați într-un loc bine ventilat. Păstrați recipientul închis etanș
	P501	Aruncați conținutul/recipientul la o unitate de eliminare a deșeurilor aprobată

Număr de telefon care poate fi apelat în caz de urgență: INFOTRAC - Număr apelabil nonstop: 1-800-535-5053. În afara Statelor Unite, sunați la numărul apelabil nonstop: 001-352-323-3500 (apelare cu taxă inversă)

6. DEPOZITARE

2 °C

Sistemul Rapid NF Plus, reactivul Rapid Nitrate A și Rapid Spot Indole trebuie depozitate în recipientele lor originale la 2-8 °C până la utilizare. Lăsați produsele să atingă temperatura camerei înainte de utilizare. NU schimbați reactivii între sisteme Rapid diferite. Eliminați doar numărul de panouri necesare pentru testare. Resigilați punga de plastic și puneți-o imediat înapoi la 2-8 °C. Panourile trebuie utilizate în aceeași zi în care sunt scoase de la depozitare. Fluidul de inoculare Rapid trebuie depozitat în recipientul original la temperatura camerei (20-25 °C) până la utilizare.

7. DETERIORAREA PRODUSULUI

Acest produs nu trebuie utilizat dacă (1) data de expirare a trecut, (2) tava de plastic este ruptă sau capacul este compromis sau (3) există alte semne de deteriorare.

8. RECOLTAREA, DEPOZITAREA ȘI TRANSPORTAREA PROBELOR

Probele trebuie recoltate și manipulate respectând normele recomandate.^{11,12}

9. MATERIALE FURNIZATE

- 20 panouri Rapid NF Plus
- 20 de formulare de raport
- 1 reactiv Rapid NF Plus (un flacon cu picurător din plastic conține suficient reactiv pentru 20 de panouri)
- 2 tăvi de incubare din plăci aglomerate.
- 1 ghid de culori
- Instrucțiuni de utilizare (IFU).

10. SIMBOLURI CONȚINUT

NF Plus Panels	Panouri NF Plus
Report Forms	Formulare de raport Rapid
NF Plus Reagent	Reactiv NF Plus
Incubation Trays	Tăvi de incubare

11. MATERIALE NECESARE, DAR CARE NU SUNT FURNIZATE

- Dispozitiv de sterilizare a anselor
- Ansă de inoculare, exsudate, recipiente de recoltare
- Incubatoare, sisteme ecologice alternative
- Medii suplimentare
- Organisme de control al calității
- Reactivi de colorație gram
- Lame de microscop
- Reactiv oxidază
- Tampoane de vată
- Fluid de inoculare Rapid-1 ml (R8325102)
- Reactiv Rapid Nitrate A (R8309003)
- Reactiv Rapid Spot Indole (R8309002)
- Standardele de turbiditate McFarland nr. 1 și 3 sau echivalente (R20411 & R20413)
- Pipete,
- ERIC (Electronic Rapid Compendium, R8323600) (opțional).

12. PROCEDURĂ

Prepararea inoculului:

- Organismele de testare trebuie dezvoltate în cultură pură și examinate prin colorație gram și oxidază înainte de a fi utilizate în sistem.

Notă: Testul oxidazei trebuie interpretat cu prudență atunci când se utilizează dezvoltarea bacteriană din agaruri diferențiale care conțin coloranți care pot interfera cu interpretarea.

- Organismele de testare pot fi eliminate dintr-o varietate de medii de dezvoltare de agar selective și neselective. Sunt recomandate următoarele tipuri de medii: Tryptic Soy Agar (TSA) cu sau fără 5% sânge de oaie; MacConkey Agar.

Note:

- Unele medii care conțin sau suplimentate cu monozaharide sau dizaharide NU sunt recomandate, deoarece pot suprima activitatea glicolitică și pot reduce selectivitatea testului.

- Plăcile utilizate pentru prepararea inoculului trebuie să aibă, de preferat, mai puțin de 18-24 de ore. Izolatele cu dezvoltare lentă pot fi testate folosind plăci de 48 de ore.

- Utilizarea altor medii decât cele recomandate poate compromite performanța testului.

- Utilizând un tampon de vată sau o ansă de inoculare, suspendați dezvoltarea suficientă de pe cultura plăcii de agar în fluidul de inoculare Rapid1 (1 ml) pentru a obține o turbiditate vizuală egală cel puțin cu un standard de turbiditate McFarland nr. 1 sau echivalent, dar fără exces pentru un standard McFarland nr. 3 sau echivalent.

Note:

- Suspensiile semnificativ mai puțin tulburi decât un standard McFarland nr. 1 vor duce la reacții aberante.

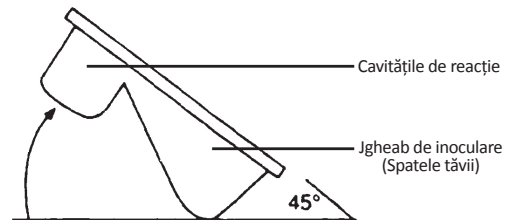
- Suspensiile bacteriene care sunt mai tulburi decât un standard McFarland nr. 1 nu vor afecta performanța testului și sunt recomandate pentru culturile stoc și tulpinile de control al calității. Cu toate acestea, suspensiile preparate cu o turbiditate semnificativ mai mare decât standardul McFarland nr. 3 pot compromite performanța testului.

- Suspensiile trebuie amestecate bine și agitate în vortex, dacă este necesar.
- Suspensiile trebuie utilizate în decurs de 15 minute de la preparare.

- O placă de agar poate fi inoculată pentru puritate și orice testare suplimentară care poate fi necesară folosind o ansă întreagă din suspensia de testare din tubul de fluid de inoculare. Incubați placa pentru 18-24 de ore la 35-37 °C.

Inocularea panourilor Rapid NF Plus:

- Desprindeți capacul panelului peste portul de inoculare trăgând în sus și spre stânga marginea marcată „Peel to Inoculate” (Desprindeți pentru inoculare).
- Utilizând o pipetă, transferați ușor întregul conținut al tubului de fluid de inoculare în colțul din dreapta sus al panelului. Resigilați portul de inoculare al panelului apăsând marginea pentru a o fixa la loc.
- După adăugarea suspensiei de testare și menținând panelul pe o suprafață plană, înclinați panelul înapoi, departe de cavitățile de reacție la aproximativ 45° (a se vedea mai jos).

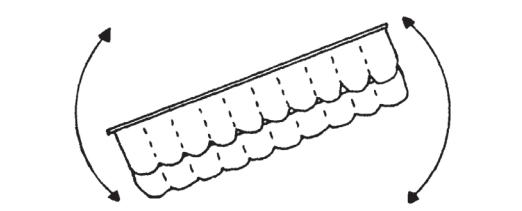


- În timp ce este înclinat înapoi, balansați ușor panelul dintr-o parte în alta pentru a distribui uniform inoculul de-a lungul deflectorilor din spate, așa cum este ilustrat mai jos.

Tabelul 1. Principiile și componentele sistemului Rapid NF Plus

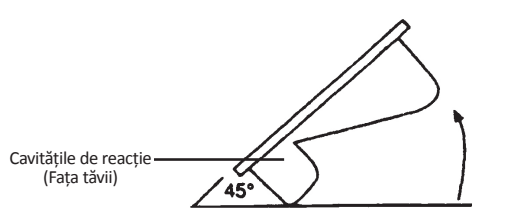
Nr. cavitate	Codul de test	Ingredient reactiv	Cantitate	Principiu	Nr. bibliografie
Înainte de adăugarea reactivului:					
1	ADH	Arginină	1,0%	Hidroliza argininei eliberează produse de bază, care cresc pH-ul și modifică indicatorul.	1-3
2	TRD	Tiol alifatic	0,2%	Utilizarea substratului scade pH-ul și modifică indicatorul.	3
3	EST	Trigliceride	1,0%	Hidroliza lipidelor eliberează acizi grași, care scad pH-ul și modifică indicatorul.	1-4
4	PHS	<i>p</i> -nitrofenil-fosfoester	0,1%	Hidroliza enzimatică a glicozidei sau a fosfoesterului încolor substituit cu aril eliberează o- sau <i>p</i> -nitrofenol galben.	2, 3, 5, 6
5	NAG	<i>p</i> -nitrofenil-N-acetil-β, D-glucosaminid	0,1%		
6	αGLU	<i>p</i> -nitrofenil-α, D-glucozidă	0,1%		
7	βGLU	<i>p</i> -nitrofenil-β, D-glucozidă	0,1%		
8	ONPG	<i>p</i> -nitrofenil, β,D-galactozid	0,1%		
9	URE	Uree	0,25%	Hidroliza ureei generează produse de bază, care cresc pH-ul și modifică indicatorul.	1-3
10	GLU	Glucoză	1,0%	Utilizarea glucozei scade pH-ul și modifică indicatorul.	1-3

După adăugarea reactivului:					
4	PRO	Prolină-β-naftilamidă	0,1%	Hidroliza enzimatică a substratului de arilamidă eliberează β-naftilamină liberă care este detectată cu reactivul Rapid NF Plus.	4, 6-10
5	PYR	Pirolidină-β-naftilamidă	0,1%		
6	GGT	γ-glutamil β-naftilamidă	0,1%		
7	TRY	Triptofan β-naftilamidă	0,1%		
8	BANA	N-benzil-arginină-β- naftilamidă	0,1%		
9	IND	Triptofan	0,4%	Utilizarea triptofanului are ca rezultat formarea de indol care este detectat cu reactivul Rapid Spot Indole.	1-3
10	NO ₃	Nitrat de sodiu	1,0%	Utilizarea ionului de nitrat are ca rezultat formarea de nitrit care este detectat cu reactivul Rapid Nitrate A.	1-3



- În timp ce mențineți o poziție orizontală plană (cel mai bine se obține prin utilizarea suprafeței bancului de lucru pe fundul cavității de reacție), înclinați încet panelul înainte spre cavitățile de reacție până când inoculul curge de-a lungul deflectorilor în cavitățile de reacție (a se vedea mai jos). Aceasta ar trebui să evacueze tot inoculul din partea din spate a panelului.

Notă: Dacă panelul este înclinat prea repede, poate fi captat aer în joncțiunea cavității de testare, limitând mișcarea lichidului.



- Readuceți panelul într-o poziție plană. Dacă este necesar, atingeți ușor panelul de pe bancul de lucru pentru a elimina orice aer captat în cavități.

Note:

- Examinați cavitățile de testare, care trebuie să pară fără bule și umplute uniform. Sunt acceptabile ușoare nereguli în umplerea cavităților de testare și nu vor afecta performanța testului. Dacă panelul este umplut necorespunzător în mod grosier, trebuie inoculat un panel nou, iar panelul umplut necorespunzător trebuie aruncat.

- Finalizați inocularea fiecărui panel care primește fluid de inoculare înainte de a inocula panourile suplimentare.

Locația de testare a panelului Rapid NF Plus										
Nr. cavitate	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Codul de test	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

Tabelul 2. Interpretarea testelor sistemului Rapid NF Plus* (consultați ghidul de culori pentru exemple)

Nr. cavitate	Codul de test	Reactiv	Reacție		Comentarii
			Pozitiv	Negativ	
Înainte de adăugarea reactivului:					
1	ADH	Niciuna	Roșu	Galben sau portocaliu deschis	Doar dezvoltarea unei culori roșii distincte trebuie evaluată ca pozitivă.
2	TRD	Niciuna	Galben, auriu sau galben-portocaliu	Roșu sau portocaliu	Dezvoltarea de galben, auriu sau galben-portocaliu în toată cavitatea trebuie evaluată ca pozitivă. Se poate forma un strat gălbui deasupra cavității. Agitați ușor panelul pentru a-l amesteca și a acorda un scor după cum este prezentat mai sus.
3	EST	Niciuna	Galben, auriu, galben-portocaliu sau portocaliu deschis	Roșu sau portocaliu închis	Dezvoltarea de galben, auriu, galben-portocaliu sau portocaliu deschis în toată cavitatea trebuie evaluată ca pozitivă. Se poate forma un strat roșiatic deasupra cavității. Agitați ușor panelul pentru a-l amesteca și a acorda un scor după cum este prezentat mai sus.
4	PHS	Niciuna	Galben	Transparent sau cafeniu deschis	Orice dezvoltare a unei culori galbene de-a lungul cavității trebuie evaluată ca pozitivă.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	Niciuna	Roșu	Galben, galben-portocaliu sau portocaliu	Doar dezvoltarea unei culori roșii distincte de-a lungul cavității trebuie evaluată ca pozitivă.
10	GLU	Niciuna	Galben	Albastru, albastru-verde sau verde	Doar o culoare galbenă distinctă de-a lungul cavității trebuie evaluată ca pozitivă. Înregistrați culoarea cavității în spațiul oferit pe formularul de raport pentru referință dacă sunt necesare caracteristici suplimentare pentru identificare.

După adăugarea reactivului:					
4	PRO	Reactiv Rapid NF Plus	Mov, violet, roșu, portocaliu închis sau roz închis	Transparent, cafeniu, portocaliu deschis sau roz foarte pal	Doar dezvoltarea semnificativă a unei culori trebuie evaluată ca pozitivă. Nuanțele pale de culoare trebuie evaluate drept negative.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA				
9	IND	Reactiv Rapid Spot Indole	Maroniu sau negru	Portocaliu sau roșu	Orice dezvoltare a unei culori maroniu-negru trebuie evaluată drept pozitivă. Orice altă culoare trebuie evaluată drept negativă.
10	NO ₃	Reactiv Rapid Nitrate A	Roșu sau portocaliu	Transparent, cafeniu sau galben	Orice dezvoltare a unei culori roșii sau portocalii trebuie evaluată drept pozitivă. Nuanțele de galben trebuie evaluate drept negative. Notă: Reactivul Rapid Nitrate B NU ESTE NECESAR.

***NOTĂ:** Panourile trebuie citite privind în jos prin cavitățile de reacție pe un fundal alb.

Tabelul 3. Diagrama controlului de calitate pentru panelurile RapID NF Plus

Organism (Microorganism)	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella urelytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, pozitiv; –, negativ; V, variabil; (–), de obicei negativ; (+), de obicei pozitiv. ^aDesemnat anterior drept *Acinetobacter calcoaceticus*
^bTulpinile indicatoare cheie demonstrează performanța acceptabilă a celui mai labil substrat din sistem și reactivitatea într-un număr semnificativ de godeuri, conform recomandărilor Clinical and Laboratory Standards Institute pentru un control eficient al calității.¹⁸ ^cDesemnat anterior drept *Flavobacterium meningosepticum*

3. Adăugați următorii reactivi la cavitățile indicate.

- Adăugați 2 picături de reactiv RapID NF Plus în cavitatea 4 (PRO) până la 8 (BANA).
- Adăugați 2 picături de reactiv RapID Spot Indole în cavitatea 9 (URE/IND).
- Adăugați 2 picături de reactiv RapID Nitrate A în cavitatea 10 (GLU/NO3).

Notă: Trebuie utilizat doar reactiv RapID Spot Indole. Reactivul Indole Kovacs sau Ehrlich nu va oferi rezultate satisfăcătoare.

4. Lăsați cel puțin 30 de secunde, dar nu mai mult de 3 minute pentru dezvoltarea culorii. Citiți și evaluați cavitățile de la 4 la 10. Înregistrați scorurile în casele corespunzătoare din formularul de raport utilizând codurile de test de sub bară pentru testele bifuncționale.

5. Înregistrați reacția de oxidază pentru izolatul de testare în caseta furnizată în formularul de raport.

6. Faceți referire la microcodul obținut în formularul de raport din ERIC pentru identificare.

13. REZULTATELE ȘI INTERVALUL DE VALORI PRECONIZATE

Diagrama diferențială RapID NF Plus (tabelul 4) ilustrează rezultatele preconizate pentru sistemul RapID NF Plus. Rezultatele din diagramele diferențiale sunt exprimate ca o serie de procente pozitive pentru fiecare test de sistem. Aceste informații susțin statistic utilizarea fiecărui test și oferă baza, prin codificarea numerică a rezultatelor testelor digitale, pentru o abordare probabilistică a identificării izolatului de test.

Identificările sunt efectuate utilizând scorurile individuale ale testelor din panelurile RapID NF Plus împreună cu alte informații de laborator (de exemplu, colorație gram, oxidază, dezvoltare pe medii diferențiale sau selective) pentru a produce un model care seamănă statistic cu reactivitatea cunoscută pentru taxonii înregistrați în baza de date a sistemului RapID. Aceste modele sunt comparate prin utilizarea diagramei diferențiale RapID NF Plus (Tabelul 4) sau prin derivarea unui microcod și utilizarea ERIC.

14. CONTROLUL CALITĂȚII

Au fost testate toate numerele de lot ale sistemului RapID NF Plus utilizând următoarele organisme de control al calității și au fost identificate drept acceptabile. Testarea organismelor de control trebuie efectuată în conformitate cu procedurile de control al calității stabilite în laborator. Dacă sunt observate rezultate aberante ale controlului calității, rezultatele pacientului nu trebuie raportate. Tabelul 3 enumeră rezultatele preconizate pentru bateria selectată de organisme de testare.

Note:

- Controlul de calitate al reactivului RapID se realizează prin obținerea reacțiilor preconizate pentru testele care necesită adăugarea reactivilor (cavitățile 4-10).

- Organismele care au fost transferate în mod repetat pe medii cu agar pentru perioade prelungite pot furniza rezultate aberante.

- Tulpinile pentru controlul de calitate trebuie depozitate înghețate sau liofilizate. Înainte de utilizare, tulpinile de control al calității trebuie transferate de 2-3 ori din locul de depozitare pe un mediu cu agar care este recomandat pentru utilizarea cu sistemul RapID NF Plus.

- Formulele, aditivii și ingredientele mediului de cultură variază de la producător la producător și pot varia de la lot la lot. Ca rezultat, mediile de cultură pot influența activitatea enzimatică constitutivă a tulpinilor de control al calității desemnate. Dacă rezultatele tulpinilor de control al calității diferă de modelele indicate, o subcultură pe mediu dintr-un lot diferit sau de la alt producător va rezolva adesea discrepanțele privind controlul calității.

15. LIMITE

- Utilizarea sistemului RapID NF Plus și interpretarea rezultatelor necesită cunoștințele unui microbiolog competent, familiarizat cu procedurile de laborator, care este instruit în metode microbiologice generale și care utilizează în mod judicios instruirea, experiența, informațiile despre probe și alte proceduri pertinente înainte de raportarea identificării obținute cu ajutorul acestui sistem.
- Sursa probei, reacția de oxidază, caracteristicile colorației gram și dezvoltarea pe agaruri selective trebuie luate în considerare atunci când se utilizează sistemul RapID NF Plus.
- Sistemul RapID NF Plus trebuie utilizat cu culturi pure ale organismelor de test. Utilizarea populațiilor microbiene mixte sau testarea directă a materialului clinic fără cultură va genera rezultate aberante.
- Sistemul RapID NF Plus este conceput pentru a fi utilizat cu taxonii enumerați în diagrama diferențială RapID NF Plus. Utilizarea de organisme care nu sunt enumerate în mod specific poate duce la identificări greșite.
- Valorile așteptate enumerate pentru testele sistemului RapID NF Plus pot diferi de rezultatele testelor convenționale sau de informațiile raportate anterior.
- Acuratețea sistemului RapID NF II se bazează pe utilizarea statistică a unei multitudini de teste special concepute și a unei baze de date exclusive, breveteate. Utilizarea oricărui test individual găsit în sistemul RapID NF Plus pentru a stabili identificarea unui izolat de testare este supusă erorii inerente în cadrul testului respectiv.

16. CARACTERISTICI DE PERFORMANȚĂ

Caracteristicile de performanță ale sistemului RapID NF Plus au fost stabilite prin testarea în laborator a culturilor de referință și stoc la Remel și prin evaluări clinice folosind izolate clinice și stoc proaspete.¹³⁻¹⁷

17. BIBLIOGRAFIE

- Blazevic, D.J. and G.M. Ederer. 1975. Principles of Biochemical Tests in Diagnostic Microbiology. John Wiley & Sons, New York, NY.
- Murray, P.R., E.J. Baron, M.A. Pfaller, F.C. Tenover, and R.H. Yolen 1999. Manual of Clinical Microbiology. 7th ed. ASM Press, Washington, D.C.
- Holt J.G. and N.R. Krieg. 1984. Bergey's Manual of Systematic Bacteriology. Vol. 1. Williams and Wilkins, Baltimore, MD.
- MacFaddin, J.F. 2000. Biochemical Tests for Identification of Medical Bacteria. 3rd ed. Lippincott Williams & Wilkins, Philadelphia, PA.
- Gilardi, G.L., S. Hirsch, and M. Mandel. 1975. J. Clin. Microbiol. 1:384-389.
- Humble, W.M., A. King, and I. Phillips. 1977. J. Clin. Pathol. 30:275-277.
- Kilian, M. and P. Bulow. 1976. Acta. Pathol. Microbiol. Scand. B. 84:245-251.
- Mulczyk, M. and A. Szwczuk. 1970. J. Gen. Microbiol. 61:9-13.
- Nagatsu, T., M. Hino, H. Fuyamada, T. Hayakawa, S. Sakakibara, Y. Nakagowa, and T. Takemoto. 1976. Anal. Biochem, 74:466-476.
- Westley, J.R., P.J. Anderson, V.A. Close, B. Halpern, and E.M. Lederberg. 1967. Appl. Microbiol. 15:822-825.
- Murray, P.R., E.J. Baron, J.H. Jorgensen, M.L. Landry, and M.A. Pfaller. 2007. Manual of Clinical Microbiology. 9th ed. ASM Press, Washington, D.C.
- Forbes, B.A., D.F. Sahm, and A.S. Weissfeld. 2007. Bailey and Scott's Diagnostic Microbiology. 12th ed. Mosby Elsevier, St. Louis, MO.
- Eriquez, L.A., A.P. Jones, ad N.E. Hodinka. 1991. Abstract C-217. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King, and P.H. Gilligan. 1995. Abstract C-312. Abstracts of the 95th General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kiska, D.L., A. Kerr, M.C. Jones, J.A. Caracciolo, B. Eskridge, M. Jordan, S. Miller, D. Hughes, N. King, and P.H. Gilligan. 1996. J. Clin. Microbiol. 34:886-891.
- Kitch, T., M.R. Jacobs, and P.C. Appelbaum. 1991. Abstract C-215. Abstracts of the 91st General Meeting of the American Society for Microbiology. ASM, Washington, D.C.
- Kitch, T., M.R. Jacobs, and P.C. Appelbaum. 1992. J. Clin. Microbiol. 30:1267-1270.
- Clinical and Laboratory Standards Institute (CLSI). 2008. Quality Control for Commercial Microbial Identification Systems; Approved Guideline. M50-A. CLSI, Wayne, PA.

18. LEGENDA SIMBOLURILOR

	Număr de catalog
	Dispozitiv medical pentru diagnosticare in vitro
	Consultați instrucțiunile de utilizare (IFU)
	Limitele de temperatură (temp. depozitare)
	Conținut suficient pentru <N> teste
	Nu utilizați dacă ambalajul este deteriorat
	A nu se reutiliza
	Codul de lot (numărul de lot)
	A se utiliza înainte de (data expirării)
	Importator
	Identificator unic al dispozitivului
	Reprezentant autorizat în Comunitatea Europeană
	Evaluarea conformității pentru Regatul Unit
	Evaluarea conformității europene
	Producător

RapID™ și ERIC™ sunt mărci comerciale ale Thermo Fisher Scientific și ale filialelor sale. ATCC™ este o marcă comercială înregistrată a American Type Culture Collection.





Remel Inc., 12076 Santa Fe Trail Drive, Lenexa, KS 66215, SUA
www.thermofisher.com/microbiology
Tel.: (800) 255-6730 • Internațional: (913) 888-0939
www.oxid.com/IFU
Europa +800 135 79 135 • US 1 855 2360 190
CA 1 855 805 8539 • ROW +31 20 794 7071

Versiune	Data modificărilor introduse
IFU8311005	Ianuarie 2024 Actualizat Tabelul 2

Tipărit în Regatul Unit

Tabelul 4 - diagrama diferențială RapID NF Plus (a se vedea secțiunea 13)

Organism (Microorganism)	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> spp.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> - biogrupal <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> - biogrupal <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylosoxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ¹	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^b	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ¹	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^p	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium IIb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium III</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollisae</i> ^o	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> spp.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ¹	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolni</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri/elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (Ive)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens/putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^a	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzihabitans</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Grupul Pseudomonas 2</i>	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ^f	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^g	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> spp.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (IIk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (IIk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologens</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ⁿ	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis/furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Vibrio parahaemolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	99
<i>Weeksella virosa</i> (IIf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	88

Tabuľka 3. Tabuľka kontroly kvality pre panely Rapid NF Plus

Organizmus	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₁
<i>Acinetobacter baumannii</i> ^a ATCC™ 19606	–	–	+	(–)	–	–	–	–	–	(+)	–	–	–	(–)	–	–	–
<i>Aeromonas hydrophila</i> ^b ATCC™ 35654	+	+	+	+	+	–	+	+	(–)	+	+	(–)	(–)	–	(–)	+	+
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^c ATCC™ 13253	(–)	(–)	V	(+)	+	+	(+)	(–)	–	–	+	+	+	+	+	+	–
<i>Oligella ureolytica</i> ^b ATCC™ 43534	(–)	–	–	–	–	–	–	–	+	–	V	–	+	(–)	–	–	(+)

+, pozitívne; –, negatívne; V, premenlivé; (–), zvyčajne negatívne; (+), zvyčajne pozitívne. ^aPredtým označované ako *Acinetobacter calcoaceticus*

^bKľúčové kmene indikátora demonštrujú prijateľnú výkonnosť najviac labilného substrátu v systéme a reaktivitu vo významnom počte jamiek podľa odporúčani inštitútu Clinical and Laboratory Standards Institute pre racionálnu kontrolu kvality.¹⁸ ^cPredtým označované ako *Flavobacterium meningosepticum*

- Pevne pridržiajte panel Rapid NF Plus na doske pracovného stola, odlepte viečko s etiketou nad reakčnými dutinami potiahnutím uška vpravo dolu smerom nahor a doľava.
- Bez pridania akýchkoľvek reagensíí odčítajte hodnoty dutín 1 (ADH) až 10 (GLU) zľava doprava použitím príručky s farbami a príručky na interpretáciu, ktoré sú uvedené v tabuľke 2. Výsledky panelov by sa mali odčítat tak, že sa pozriete cez reakčné dutiny oproti bieluemu pozadiu. Pri testoch s dvojitou funkciou zaznamenajte výsledky hodnotenia do príslušných políčok vo formulári správy použitím kódu testu nad lístou.
Poznámka: Zaznamenajte farbu dutiny 10 (GLU) do priestoru, ktorý je na tento účel k dispozícii vo formulári správy. Modrá signalizuje alkalizáciu, zelená signalizuje oxidáciu a žltá signalizuje fermentáciu. Tieto informácie môžu byť užitočné ako individuálne charakteristiky pri riešení presahov pravdepodobnosti.
- Pridajte nasledujúce reagensie do označených dutín:
 - Pridajte 2 kvapky reagensie Rapid NF Plus do dutín 4 (PRO) až 8 (BANA).
 - Pridajte 2 kvapky indolovej bodovej reagensie Rapid do dutiny 9 (URE/IND).
 - Pridajte 2 kvapky reagensie Rapid Nitrate A do dutiny 10 (GLU/NO3).**Poznámka:** Musí sa použiť len indolová bodová reagensia Rapid. Kovacsova alebo Ehrlichova indolová reagensia neposkytne uspokojivé výsledky.
- Nechajte pôsobiť minimálne 30 sekúnd, nie však viac ako 3 minúty, aby sa substrát zafarbil. Odčítajte výsledky a vyhodnoťte dutiny 4 až 10. Pri testoch s dvojitou funkciou zaznamenajte výsledky hodnotenia do príslušných políčok vo formulári správy použitím kódov testov pod lístou.
- Zaznamenajte reakciu oxidázy pre testovací izolát do okienka, ktoré je na tento účel k dispozícii vo formulári správy.
- Na identifikáciu si pozrite mikrokód získaný vo formulári správy v systéme ERIC.

13. VÝSLEDKY A ROZSAH OČAKÁVANÝCH HDNŔT

Diferenciálna tabuľka Rapid NF Plus (tabuľka 4) znázorňuje očakávané výsledky pre systém Rapid NF Plus. Výsledky v diferenciálnej tabuľke sú vyjadrené ako séria pozitívnych percentuálnych hodnôt pre každý systémový test. Tieto informácie štatisticky podporujú použitie každého testu a poskytujú prostredníctvom číselného kódovania digitálnych výsledkov testu základ pre pravdepodobnostný prístup na identifikáciu testovacieho izolátu.

Identifikácie sa vykonávajú pomocou individuálnych hodnotení testu z panelov Rapid NF Plus v kombinácii s ďalšími laboratórnymi údajmi (ako sú napríklad farbenie Gramovou metódou, oxidáza, kultivácia na diferenciálnych alebo selektívnych médiách) na vytvorenie vzorca, ktorý štatisticky

napodobňuje známu reaktivitu pre taxóny zaznamenané v databáze systému Rapid. Tieto vzorce sa porovnávajú pomocou diferenciálnej tabuľky Rapid NF Plus (tabuľka 4) alebo odvodením mikrokódu a použitím systému ERIC.

14. KONTROLA KVALITY

Všetky čísla šarží systému Rapid NF Plus boli testované použitím nasledujúcich organizmov na kontrolu kvality a boli stanovené ako prijateľné. Testovanie kontrolných organizmov by sa malo vykonávať v súlade so stanovenými laboratórnymi postupmi kontroly kvality. Ak sa zaznamenajú nezvyčajné výsledky kontroly kvality, výsledky pre pacientov by sa nemali hlásiť. V tabuľke 3 sú uvedené očakávané výsledky pre zvolenú batériu testovacích organizmov.

Poznámky:

- Kontrola kvality reagensie Rapid sa vykonáva získaním očakávaných reakcií pre testy, ktoré vyžadujú prídanie reagensíí (dutiny 4 – 10).
- Organizmy, ktoré sa opakovane prenášali v agarovom médiu príliš dlhý čas, môžu poskytovať nezvyčajné výsledky.
- Kmene pre kontrolu kvality by sa mali skladovať zmrazené alebo lyofilizované. Pred použitím by sa kmene na kontrolu kvality mali preniesť 2 – 3-krát z úložiska do agarového média, ktoré sa odporúča na použitie so systémom Rapid NF Plus.
- Formulácie, aditíva a ingrediencie kultivačného média sa u jednotlivých výrobcov líšia a môžu sa líšiť aj medzi jednotlivými šaržami. V dôsledku toho môže mať kultivačné médium vplyv na základnú enzymatickú aktivitu určených kmeňov na kontrolu kvality. Ak sa výsledky kmeňa na kontrolu kvality líšia od uvedeného vzorca, často sa dané nezrovnalosti v kontrole kvality vyriešia pomocou vedľajšej kultivácie na médiu z inej šarže alebo od iného výrobcu.

15. OBMEDZENIA

- Použitie systému Rapid NF Plus a interpretácia výsledkov vyžadujú, aby mal kompetentný mikrobiológ príslušné znalosti, aby bol oboznámený s laboratórnymi postupmi a vylskolený v oblasti všeobecných mikrobiologických metód, a ktorý využíva zdravý úsudok, školenia, skúsenosti, informácie o vzorkách a ďalšie príslušné postupy pred nahlásením identifikácie získanej použitím tohto systému.
- Pri použití systému Rapid NF Plus by sa mali brať do úvahy zdroje vzoriek, reakcia oxidázy, charakteristiky podľa Gramovej metódy farbenia a kultivácia na selektívnych agarových médiách.
- Systém Rapid NF Plus by sa mal používať s čistými kultúrami testovacích organizmov. Používanie zmiešaných mikrobiálnych populácií alebo priame testovanie klinického materiálu bez kultúry bude viesť k neurčitým výsledkom.
- Systém Rapid NF Plus je navrhnutý na používanie s taxónmi uvedenými v diferenciálnej tabuľke

Tabuľka 4 – diferenciálna tabuľka Rapid NF Plus (pozrite si časť 13)

Organizmus	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU	PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO3	OXI
<i>Acinetobacter</i> – druhy.	2	2	96	13	3	0	0	0	7	50	5	4	1	18	7	0	0	0
<i>Actinobacillus ureae</i>	0	0	0	98	0	0	0	0	99	95	0	0	0	0	0	0	98	95
<i>Aeromonas caviae</i>	12	80	90	86	98	0	92	96	2	98	99	1	11	0	91	94	95	98
<i>Aeromonas hydrophila</i>	79	71	92	88	98	0	90	76	4	93	95	4	8	2	27	96	96	98
<i>Aeromonas veronii</i> – biologická skupina <i>sobria</i>	70	4	96	79	95	0	0	91	2	95	99	0	18	36	79	98	98	98
<i>Aeromonas veronii</i> – biologická skupina <i>veronii</i>	0	2	98	77	98	9	95	14	96	93	92	0	2	4	0	96	96	95
<i>Agrobacterium radiobacter</i>	26	6	1	77	98	96	96	26	94	1	92	98	31	76	92	0	88	98
<i>Alcaligenes faecalis</i>	0	56	3	79	0	2	0	0	2	0	4	0	2	11	9	0	2	99
<i>Alcaligenes piechaudii</i>	2	81	3	29	0	18	0	0	4	0	26	22	3	3	40	0	96	98
<i>Alcaligenes xylooxidans</i>	6	96	4	86	0	2	0	0	9	0	57	98	4	6	1	0	98	98
<i>Bergeyella zoohelcum</i> ^a	87	22	2	76	0	0	0	0	95	0	78	0	93	98	84	87	0	98
<i>Bordetella bronchiseptica</i>	2	39	0	96	0	0	0	0	98	0	6	8	0	5	0	0	90	99
<i>Branhamella catarrhalis</i> ¹	0	0	99	3	0	0	0	0	0	0	1	0	0	82	0	0	39	98
<i>Brevundimonas diminuta</i>	7	2	14	92	89	2	0	0	2	2	98	7	70	81	90	0	0	99
<i>Brevundimonas vesicularis</i>	0	8	40	71	5	92	88	0	0	0	90	0	9	90	98	0	7	99
<i>Brucella anthropi</i> ^b	42	95	0	1	27	8	3	2	93	1	98	97	98	92	97	0	99	98
<i>Burkholderia cepacia</i>	8	2	95	67	24	0	9	5	4	17	55	1	92	9	6	0	9	52
<i>Burkholderia gladioli</i>	0	0	99	67	81	0	0	0	0	0	90	90	57	87	0	0	2	2
<i>Burkholderia pseudomallei</i>	11	62	99	89	98	0	0	0	2	0	71	2	99	7	2	0	97	99
CDC IVC-2	1	11	86	33	0	4	0	0	99	0	12	15	2	2	0	0	0	98
CDC NO-1	0	0	88	2	0	0	0	0	0	0	0	0	0	2	0	0	98	0
<i>Chromobacterium violaceum</i>	96	4	30	79	82	0	0	0	0	79	4	20	99	0	11	6	56	90
<i>Comamonas testosteroni</i>	0	73	72	62	0	0	0	0	2	0	0	0	39	0	0	0	93	98
<i>Delftia acidovorans</i> ¹	2	93	8	83	0	0	0	0	2	0	0	36	94	4	0	0	97	99
<i>Elizabethkingia meningoseptica</i> ^b	2	12	28	88	98	96	91	24	3	2	90	96	95	95	96	96	2	98
<i>Empedobacter brevis</i> ^p	0	40	0	87	0	0	0	0	7	0	97	98	96	95	97	93	0	98
<i>Flavobacterium llb</i>	0	62	39	93	95	98	95	5	32	6	3	90	95	95	80	91	27	98
<i>Flavobacterium lli</i>	79	0	4	30	98	96	97	69	20	0	0	92	95	96	95	92	0	98
<i>Grimontia hollissae</i> ^a	0	0	13	98	8	0	0	0	0	37	0	96	0	0	0	74	89	98
<i>Kingella dentrificans</i>	0	0	4	0	0	0	0	0	0	93	98	0	0	0	0	0	92	98
<i>Kingella kingae</i>	0	0	0	88	0	0	0	0	0	81	11	0	0	69	1	0	0	99
<i>Methylobacterium</i> – druhy.	0	0	86	32	2	2	0	0	99	0	45	16	5	5	21	0	6	90
<i>Mannheimia haemolytica</i> ¹	0	29	0	90	0	97	12	86	0	86	0	0	79	9	0	0	90	84
<i>Moraxella atlantae</i>	0	0	38	96	0	0	0	0	0	0	0	18	68	89	0	0	1	99
<i>Moraxella lacunata</i>	0	0	91	88	0	0	0	0	0	0	12	0	1	0	35	0	96	99
<i>Moraxella lincolni</i>	0	0	98	0	0	0	0	0	0	0	0	5	0	0	0	0	0	99
<i>Moraxella nonliquefaciens</i>	1	0	91	4	0	0	0	0	0	0	11	0	6	4	0	0	76	99
<i>Moraxella osloensis</i>	0	5	94	67	0	0	0	0	0	0	11	24	13	24	2	0	2	99
<i>Myroides odoratimimus</i> ^c	20	51	46	97	4	0	0	1	92	0	1	98	80	76	8	0	2	95
<i>Neisseria weaveri/elongata</i>	0	0	0	0	0	0	0	0	0	0	99	0	0	0	4	0	0	29
<i>Oligella ureolytica</i> (IVe)	4	8	1	2	0	0	0	0	98	0	71	4	99	12	0	0	16	99
<i>Oligella urethralis</i>	1	4	0	0	0	0	0	0	0	0	30	0	99	14	0	0	0	99
<i>Pasteurella aerogenes</i>	0	0	3	84	0	0	0	96	98	98	0	0	68	7	0	0	97	94
<i>Pasteurella multocida</i>	0	13	0	98	4	11	0	14	0	95	0	0	1	9	0	98	94	97
<i>Plesiomonas shigelloides</i>	89	0	4	96	98	3	0	79	31	88	98	0	0	11	0	96	94	98
<i>Pseudomonas aeruginosa</i>	96	87	78	70	1	0	9	1	26	4	91	69	98	9	11	0	84	98
<i>Pseudomonas alcaligenes</i>	22	3	5	0	1	0	0	0	7	0	9	0	97	11	9	0	91	99
<i>Pseudomonas fluorescens/putida</i>	95	6	12	29	0	0	0	0	11	1	98	24	78	61	70	0	2	98
<i>Pseudomonas luteola</i> ^d	67	2	2	67	0	2	95	91	14	21	98	88	86	86	95	0	20	2
<i>Pseudomonas mendocina</i> (Vb-2)	98	2	24	84	0	0	0	0	5	0	99	0	98	14	69	0	97	99
<i>Pseudomonas oryzihabitans</i> ^e	2	0	86	89	0	9	9	0	5	0	98	59	41	86	83	0	0	0
<i>Pseudomonas oleovorans</i> ^m	47	1	6	13	0	0	0	0	0	0	92	0	99	10	5	0	97	98
<i>Pseudomonas stutzeri</i> (Vb-1)	0	9	15	8	0	20	0	0	2	1	98	0	96	25	89	0	94	99
<i>Pseudomonas</i> – skupina 2	0	0	4	0	0	0	0	89	92	0	98	98	99	0	0	0	0	98
<i>Psychrobacter phenylpyruvicus</i> ^f	6	2	71	0	0	2	0	0	98	0	9	0	2	12	2	0	40	98
<i>Ralstonia pickettii</i> ^g	0	2	89	14	2	6	2	0	36	4	11	98	88	2	0	0	22	99
<i>Rodentibacter pneumotropicus</i> ^k	0	0	0	98	0	82	0	83	94	90	0	0	90	0	0	90	95	92
<i>Roseomonas</i> – druhy.	0	0	93	60	3	90	0	0	93	0	90	8	1	34	9	0	3	83
<i>Shewanella putrefaciens</i>	0	70	29	95	96	0	5	0	4	1	96	86	88	92	82	0	93	99
<i>Sphingobacterium multivorum</i> (Ilk-2)	4	5	7	18	97	92	96	88	95	3	1	90	73	90	14	0	9	89
<i>Sphingobacterium spiritivorum</i> (Ilk-3)	18	0	31	2	89	91	95	72	13	9	0	98	70	81	89	0	0	92
<i>Sphingomonas paucimobilis</i>	0	11	86	42	70	90	93	62	0	9	72	88	93	19	86	0	3	70
<i>Stenotrophomonas maltophilia</i>	18	86	88	91	37	24	91	2	30	4	98	5	97	38	72	0	14	4
<i>Suttonella indologenes</i>	13	15	49	90	0	0	0	0	0	95	7	0	92	40	28	99	0	98
<i>Vibrio alginolyticus</i>	0	0	87	95	95	2	3	0	0	90	98	48	26	22	97	89	95	98
<i>Vibrio cholerae</i>	0	2	28	98	98	0	2	88	0	98	9	0	5	16	0	98	98	98
<i>Vibrio damsela</i> ⁿ	78	0	0	98	90	0	0	0	0	77	0	94	0	11	0	0	80	98
<i>Vibrio fluvialis/furnissii</i>	90	44	29	92	98	0	8	41	0	99	98	68	2	13	0	11	97	98
<i>Vibrio mimicus</i>	2	0	0	92	99	0	0	78	0	99	0	4	0	4	0	93	96	98
<i>Virbio parahaemolyticus</i>	2	11	88	96	84	0	0	2	9	98	98	56	0	18	98	97	98	97
<i>Vibrio vulnificus</i>	1	2	28	88	81	2	39	63	4	84	99	66	2	31	0	94	86	89
<i>Weeksella virosa</i> (Ilf)	0	98	5	34	0	0	0	2	0	0	0	98	5	98	96	78	0	98