



Identificación Bioquímica



Rapid ID System

Inoculación simultánea de todos los pocillos

Inoculación simultánea de todos los pocillos

Solo 4 horas de incubación

Resultados rápidos, identificación en el mismo día

Resultados rápidos, identificación en el mismo día





RapID™ ANA II System - 20 pk - R8311002

Para identificación de bacterias anaerobias de importancia médica

Productos requeridos:

RapID Inoculation Fluid 1 ml x 20 tubos ref.R 8325102

Spot Indole 15 ml/b ref. R8309002

McFarland Equivalence Turbidity Standard N° 3, tubo unidad, R20413

RapID™ CB Plus System - 20 pk - R8311008

Para identificación de corynebacterias de importancia médica y de otros bacilos Gram positivos coryneformes

Productos requeridos:

RapID Inoculation Fluid 2 ml x 20 tubos ref.R 8325106

Nitrate A ref. R8309003 15 ml/b

Nitrate B ref. R8309004 15 ml/b

McFarland Equivalence Turbidity Standard N° 4, tubo unidad, R20414

RapID™ NF Plus System - 20 pk - R8311005

Para identificación de bacterias Gram negativas, oxidasa positivas, no fermentadoras y para algunas fermentadoras de la glucosa seleccionadas.

RapID Inoculation Fluid 1 ml x 20 tubos ref.R 8325102

Spot Indole 15 ml/b ref. R8309002

Nitrate A 15 ml/b ref. R8309003

McFarland Equivalence Turbidity Standard N° 1, tubo unidad, R20411

Bactidrop oxidase 0,75 ml x 50 Ampollas / Pk ref. R21540

RapID™ NH System - 20 pk - R8311001

Para identificación de especies de *Neisseria*, *Haemophilus* y microorganismos relacionados, de importancia médica

RapID Inoculation Fluid 1 ml x 20 tubos ref.R 8325102

Spot Indole 15 ml/b ref. R8309002

Nitrate A 15 ml/b ref. R8309003

Nitrate B 15 ml/b ref. R8309004

McFarland Equivalence Turbidity Standard N° 3, tubo unidad, R20413

Bactidrop oxidase 0,75 ml x 50 Ampollas / Pk ref. R21540

RapID™ ONE System - 20 pk - R8311006

Para identificación de *Enterobacteriaceae* y otros bacilos Gram negativos, oxidasa negativos seleccionados

RapID Inoculation Fluid 2 ml x 20 tubos ref.R 8325106

Spot Indole 15 ml/b ref. R8309002

McFarland Equivalence Turbidity Standard N° 2, tubo unidad, R20412

Bactidrop oxidase 0,75 ml x 50 Ampollas / Pk ref. R21540

RapID™ SS/u System - 20 pk - R8311004

Para identificación de las bacterias urinarias mas frecuentes

RapID Inoculation Fluid 1 ml x 20 tubos ref.R 8325102

Spot Indole 15 ml/b ref. R8309002

McFarland Equivalence Turbidity Standard N° 1, tubo unidad, R20411

RapID™ STR System - 20 pk - R8311003

Para la identificación de los *Streptococci* de importancia médica y otras bacterias Gram positivas relacionadas

RapID Inoculation Fluid 1 ml x 20 tubos ref.R 8325102

McFarland Equivalence Turbidity Standard N° 1, tubo unidad, R20411

RapID™ Yeast Plus System - 20 pk - R8311007

Para identificación de levaduras y similares de importancia clínica

RapID Inoculation Fluid 2 ml x 20 tubos ref.R 8325106

ERIC™ (Electronic RapID Compendium) CD ROM R8323600



SISTEMAS AVANZADOS DE ANÁLISIS, S.L.

CIF: B-47700026

C/ Cardenal Torquemada, 24

Tel. 983 251 143 • 637 596 017

47010 VALLADOLID

www.analisisavanzados.com

remel

RapID™ NF Plus System

USO PREVISTO

El sistema RapID NF Plus de Remel es un micrométodo cualitativo basado en sustratos convencionales y cromogénicos para la identificación de microorganismos médicamente importantes, como bacterias gram-negativas sin fermentación en glucosa y otras bacterias gram-negativas con fermentación en glucosa y no pertenecientes a la familia *Enterobacteriaceae*, aislados en muestras clínicas humanas. La relación completa de microorganismos detectados por el sistema RapID NF Plus se incluye en el diagrama diferencial RapID NF Plus.

RESUMEN Y EXPLICACIÓN

El sistema RapID NF Plus está formado por (1) paneles RapID NF Plus y (2) el reactivo RapID NF Plus. Cada panel RapID NF Plus tiene varios pocillos de reacción moldeados en la periferia de una bandeja de plástico desechable. Los pocillos de reacción contienen reactantes deshidratados y la bandeja permite la inoculación simultánea de cada uno de ellos con una cantidad predeterminada de inóculo. Como inóculo que rehidrata e inicia las reacciones de prueba se usa una suspensión del microorganismo de prueba en el líquido de inoculación RapID. Después de incubar el panel, se examina la reactividad de cada pocillo de prueba observando el desarrollo de un color. En algunos casos, se deben añadir reactivos a los pocillos para obtener el cambio de color. La combinazione dei valori positivi e negativi ottenuta dal test viene utilizzata per identificare il microorganismo, e viene confrontata con gli schemi di reattività contenuti in un database utilizzando l'Electronic RapID Compendium (ERIC™) o la Tabella Differenziale RapID NF Plus.

PRINCIPIO

Las pruebas usadas en el sistema RapID NF Plus se basan en la degradación microbiana de sustratos específicos detectados por varios sistemas indicadores. Los reactivos utilizados son una combinación de pruebas convencionales y pruebas cromogénicas de monosustrato, y se describen más adelante en la Tabla 1.

REACTIVOS*

Reactivo RapID NF Plus (se incluye en el estuche) (15 ml/frasco)	
Ingrediente del reactivo, por litro:	
p-dimetilaminocinamaldehído	0,05 g
Líquido de inoculación RapID (R8325102, se suministra por separado) (1 ml/tubo)	
KCl.....	6,0 g
CaCl ₂	0,5 g
Agua desmineralizada.....	1000,0ml

Reactivo RapID Nitrate A

(R8309003, se suministra por separado) (15 ml/frasco)	
Ácido sulfanílico	8,0 g
Ácido acético glacial	280,0ml
Agua desmineralizada	900,0ml

Reactivo RapID Spot Indole

(R8309002, se suministra por separado) (15 ml/frasco)	
p-dimetilaminocinamaldehído	10,0 g
Ácido clorhídrico	100,0ml
Agua desmineralizada	900,0ml

*Ajustado según necesidades para cumplir los estándares de comportamiento.

PRECAUCIONES

Este producto es para uso diagnóstico *in vitro* y debe ser utilizado por personal con la formación adecuada. Se tomarán precauciones frente a los riesgos microbiológicos esterilizando correctamente las muestras, envases, medios y paneles de prueba después de su uso. Se deben leer y seguir atentamente las instrucciones.

¡Precaución!

1. El reactivo RapID NF Plus es tóxico y puede provocar daños al medio ambiente. Peligroso por inhalación, por contacto con la piel o los ojos, o por ingestión. Puede alterar la fertilidad o provocar daños al feto.
2. Los reactivos RapID Nitrate A y RapID Spot Indole pueden provocar irritación en la piel, ojos y aparato respiratorio.
3. Consultar información más detallada en la Hoja de datos de seguridad sobre productos químicos.

ALMACENAMIENTO

El sistema RapID NF Plus, el reactivo RapID Nitrate A y el reactivo RapID Spot Indole deben almacenarse en sus envases originales a una temperatura de 2 a 8°C hasta su uso. Dejar estabilizar el producto a temperatura ambiente antes de su uso. NO intercambiar con reactivos de distintos sistemas RapID. Extraer sólo el número necesario de paneles para el estudio. Volver a sellar la bolsa de plástico y devolverla rápidamente a su almacenamiento a una temperatura de 2 a 8°C. Los paneles deben usarse el mismo día que se retiran del lugar de almacenamiento. El líquido de inoculación RapID debe almacenarse en su envase original a temperatura ambiente (de 20 a 25°C) hasta su uso.

DETERIORO DEL PRODUCTO

Este producto no se debe usar si (1) el color del reactivo ha cambiado, (2) se ha sobrepasado la fecha de caducidad, (3) la bandeja de plástico está rota o la tapa está dañada, o (4) hay otros signos de deterioro.

OBTENCIÓN, ALMACENAMIENTO Y TRANSPORTE DE MUESTRAS

Las muestras se deben obtener y manipular acorde con las directivas recomendadas.^{11,12}

Tabla 1. Principios y componentes del sistema RapID NF Plus

Nº de pocillo	Código de la prueba	Ingredientes de los reactivos	Cantidad	Principio	Bibliografía
Antes de la adición del reactivo:					
1	ADH	Arginina	1,0%	La hidrólisis de la arginina libera productos alcalinos que aumentan el pH y cambian el indicador.	1-3
2	TRD	Tiol alifático	0,2%	La utilización de este sustrato reduce el pH e induce el cambio del indicador.	3
3	EST	Triglicérido	1,0%	La hidrólisis del lípido libera ácidos grasos que reducen el pH e inducen el cambio del indicador.	1-4
4	PHS	p-nitrofenil-fosfoéster	0,1%	La hidrólisis enzimática del glucósido incoloro aril-sustituido o fosfoéster libera σ- o p-nitrofenol amarillo.	2,3,5,6
5	NAG	p-nitrofenil-N-acetil-β-D-glucosaminida	0,1%		
6	αGLU	p-nitrofenil-α-D-glucósido	0,1%		
7	βGLU	p-nitrofenil-β-D-glucósido	0,1%		
8	ONPG	p-nitrofenil, β-D-galactósido	0,1%		
9	URE	Urea	0,25%	La hidrólisis de la urea da lugar a productos alcalinos que aumentan el pH y cambian el indicador.	1-3
10	GLU	Glucosa	1,0%	La utilización de la glucosa reduce el pH e induce el cambio del indicador.	1-3
Después de añadir el reactivo:					
4	PRO	Prolina-β-naftilamida	0,1%	La hidrólisis enzimática del sustrato de arilamida libera β-naftilamina 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-bencil-arginina-β-naftilamida	0,1%		
9	IND	Triptófano	0,4%	La utilización de triptófano da lugar a la formación de indol, que se detecta con el reactivo RapID™ Spot Indole.	1-3
10	NO ₃	Nitrato sódico	1,0%	La utilización del ión nitrato da lugar a la formación de nitrito, que se detecta con el reactivo RapID™ Nitrate A.	1-3

MATERIALES SUMINISTRADOS

(1) 20 paneles RapID NF Plus, (2) 20 formularios de resultados, (3) reactivo RapID NF Plus (un frasco cuentagotas que contiene suficiente reactivo para 20 paneles), (4) 2 bandejas de incubación de cartón, (5) Instrucciones de uso (IFU).

MATERIALES NECESARIOS PERO NO SUMINISTRADOS

(1) Dispositivo de esterilización en asa, (2) Asa de inoculación, torunda, envases para las muestras, (1) Incubadoras, sistemas ambientales alternativos, (4) Medio suplementario, (5) Microorganismos para control de calidad, (6) Reactivos para la tinción de Gram, (7) Portamuestras para el microscopio, (8) Reactivo para oxidasa, (9) Torundas de algodón, (10) Líquido de inoculación RapID-1 ml (R8325102), (11) Reactivo RapID Nitrate A (R8309003), (12) Reactivo RapID Spot Indole (R8309002), (13) Estándares de turbidez McFarland del N° 1 y del N° 3 o equivalentes (R20411 y 20413), (14) Pipetas, (15) ERIC (Compendio electrónico RapID, R8323600).

PROCEDIMIENTO

Preparación del inóculo:

1. Los microorganismos en estudio deben cultivarse en un medio de cultivo puro y examinarse con la tinción de Gram y la oxidasa antes de usarlos en el sistema.

Nota: La prueba de oxidasa debe interpretarse cuidadosamente si se utilizan cultivos bacterianos de agares diferenciales que contienen tintes que interfieren con la interpretación.

2. Los microorganismos estudiados pueden extraerse de varios medios de crecimiento selectivos y no selectivos con agar. Se recomienda usar los siguientes medios:

Agar con tripsina de soja (TSA) con o sin sangre de oveja al 5%; agar con nutriente; agar achocolatado, agar MacConkey.

Notas:

- No se recomienda usar algunos medios que contienen o se suplementan con mono o disacáridos, ya que pueden suprimir la actividad glucolítica y reducir la selectividad de la prueba.
- Las placas usadas para la preparación del inóculo deben tener preferentemente de 18 a 24 horas. Los aislamientos de crecimiento lento se pueden estudiar con placas de 48 horas.
- El uso de medios distintos de los recomendados puede comprometer el comportamiento de la prueba.

3. Con una torunda de algodón o un asa de inoculación, suspender una cantidad suficiente de cultivo de la placa de agar en el líquido de inoculación RapID (1 ml) para conseguir una turbidez visual igual a la del estándar de turbidez N°1 de McFarland o equivalente, pero sin sobrepasar el estándar de turbidez N°3 de McFarland o equivalente.

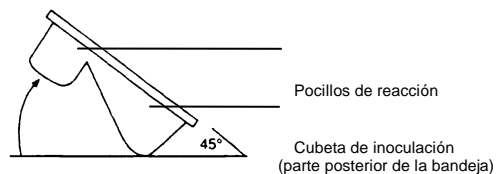
Notas:

- Las suspensiones con una turbidez significativamente menor que el estándar N° 1 de McFarland provocarán reacciones anómalas.
- Las suspensiones bacterianas que son más turbias que el estándar N° 1 de McFarland no afectarán al comportamiento de la prueba y se recomiendan para los cultivos madre y las cepas de control de calidad. No obstante, las suspensiones preparadas con una turbidez significativamente mayor que el estándar N°3 de McFarland comprometerán el comportamiento de la prueba.
- Las suspensiones se deben mezclar bien, con vortex si es preciso.
- Las suspensiones se deben usar en los 15 minutos siguientes a su preparación.

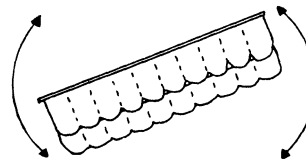
4. Puede inocularse otra placa de agar para comprobar la pureza y cualquier otro estudio adicional que pueda ser necesario, usando un asa llena de la suspensión de prueba del tubo de líquido de inoculación. Incubar la placa durante un periodo de 18 a 24 horas a una temperatura de 35 a 37°C.

Inoculación de los paneles RapID NF Plus:

1. Abrir la tapa del panel sobre el acceso de inoculación, tirando de la pestaña marcada "Peel to Inoculate" hacia arriba y hacia la izquierda.
2. Con una pipeta, transferir suavemente el contenido de **todo** el tubo de líquido de inoculación a la esquina superior derecha del panel. Volver a sellar el acceso de inoculación del panel, presionando la pestaña de apertura para que vuelva a su posición original.
3. Después de añadir la suspensión de prueba, y mientras se mantiene el panel sobre una superficie nivelada, incline el panel hacia el lado contrario a los pocillos de reacción, aproximadamente en un ángulo de 45° (ver la siguiente imagen).



4. Mientras se inclina, debe *mezclarse suavemente el panel de lado a lado* para distribuir homogéneamente el inóculo a lo largo de las depresiones posteriores, como se muestra en la imagen.



5. Mientras se mantiene en posición horizontal nivelada (que se consigue mejor usando la parte superior de la mesa de trabajo contra el fondo de los pocillos), debe inclinarse lentamente el panel hacia delante, hacia los pocillos de reacción, hasta que el inóculo fluya a lo largo de las depresiones de los pocillos de reacción (véase más adelante). De esta manera, todo el inóculo de la parte posterior del panel será evacuado.

Nota: Si se inclina demasiado el panel, puede quedar aire atrapado en la unión de los pocillos de prueba y limitar el movimiento del líquido.



6. Devolver el panel a su posición nivelada. Si es necesario, dé unos golpes suaves con el panel sobre la mesa para eliminar el aire atrapado en los pocillos.

Notas:

- Examinar los pocillos de prueba. No deben presentar burbujas y deben estar uniformemente llenos. Se aceptan ligeras irregularidades en el llenado de los pocillos de prueba. No afectarán a su comportamiento. Si el panel está claramente mal llenado, se debe inocular un nuevo panel y desecharse el erróneo.
- Completar la inoculación de cada panel que reciba el líquido de inoculación antes de inocular nuevos paneles.
- No dejar que el inóculo repose en la parte posterior del panel durante mucho tiempo sin completar el procedimiento.

Incubación de los paneles RapID NF Plus:

Incubar los paneles inoculados a una temperatura de 35 a 37°C en una incubadora sin CO₂ durante 4 horas. Para facilitar la manipulación, los paneles se pueden incubar en las bandejas de incubación de cartón que se incluyen en el estuche.

Nota: Si se desea, después de un periodo de incubación de 4 horas y antes de añadir ningún reactivo, los paneles RapID NF Plus pueden colocarse en el refrigerador (de 2 a 8°C) durante la noche para su lectura a la mañana siguiente.

Puntuación de los paneles RapID NF Plus:

Los paneles RapID NF Plus contienen 10 pocillos de reacción que, además de la oxidasa, proporcionan 18 puntuaciones de prueba. Los pocillos de prueba del 4 al 10 son bifuncionales y contienen dos pruebas independientes en el mismo pocillo. Las pruebas bifuncionales se puntúan primero antes de añadir el reactivo que da el primer resultado de la prueba. A continuación, se vuelve a puntuar el mismo pocillo después de añadir el reactivo que da el segundo resultado de la prueba. Los pocillos de prueba bifuncionales que requieren reactivo RapID NF Plus están marcados con la primera prueba por encima de la barra y la segunda prueba por debajo de la barra. La prueba bifuncional 9, que requiere el reactivo RapID Spot Indole, está marcada con una línea debajo de la prueba que necesita el reactivo (IND). La prueba bifuncional 10, que requiere el reactivo RapID Nitrate A, está marcada con un recuadro alrededor de la prueba que necesita el reactivo (NO₃).

Situación en el panel de prueba RapID NF Plus

Nº de pocillo	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10
Código de la prueba	ADH	TRD	EST	PHS	NAG	αGLU	βGLU	ONPG	URE	GLU
				PRO	PYR	GGT	TRY	BANA	IND	NO ₃

- Mientras se sujeta firmemente el panel RapID NF Plus sobre la mesa, retirar la tapa que cubre los pocillos de reacción. Para ello, tirar de la pestaña inferior derecha hacia arriba y hacia la izquierda.
- Sin añadir ningún reactivo, leer y puntuar los pocillos del 1 (ADH) al 10 (GLU) de izquierda a derecha, usando la guía de interpretación que se incluye en la Tabla 2. Registrar las puntuaciones de las pruebas en los recuadros adecuados del formulario de resultados, usando el código de prueba que se encuentra encima de la barra para pruebas bifuncionales.
Nota: Anotar el color del pocillo 10 (GLU) en el espacio previsto del formulario de resultados. El color azul denota alcalinización, el verde indica oxidación y el amarillo indica fermentación. Esta información puede resultar útil como una característica adicional a la hora de resolver superposiciones de probabilidad.

- Añadir los reactivos siguientes a los pocillos que se indican:
 - Añadir 2 gotas del reactivo RapID NF Plus a los pocillos del 4 (PRO) al 8 (BANA).
 - Añadir dos gotas del reactivo RapID Spot Indole al pocillo 9 (URE/IND).
 - Añadir dos gotas del reactivo RapID Nitrate A al pocillo 10 (GLU/NO₃).**Nota:** Sólo se debe usar el reactivo RapID Spot Indole. Los reactivos de Kovac o de Ehrlich no consiguen resultados satisfactorios.
- Dejar 30 segundos como mínimo o 3 minutos como máximo para que se desarrolle el color. Leer y puntuar los pocillos del 4 al 10. Anotar las puntuaciones en los recuadros adecuados del formulario de resultados, usando los códigos de prueba que se encuentran debajo de la barra para pruebas bifuncionales.
- Anotar la reacción de oxidasa del aislamiento en estudio en el recuadro adecuado del formulario de resultados.
- Consultar el microcódigo obtenido en el formulario de resultados ERIC para la identificación.

Tabla 2. Interpretación de las pruebas del sistema RapID NF Plus*

Nº de pocillo	Código de la prueba	Reactivo	Reacción		Comentario
			Positivo	Negativo	
Antes de la adición del reactivo:					
1	ADH	Ninguno	Rojo	Amarillo o naranja claro	Sólo se debe puntuar como positivo el desarrollo de un color rojo bien definido.
2	TRD	Ninguno	Amarillo, dorado o amarillo-naranja	Rojo o naranja	Sólo se debe puntuar como positivo el desarrollo de un color amarillo, dorado o amarillo-naranja en la totalidad del pocillo. Puede formarse una capa amarillenta en la parte superior del pocillo. Agitar suavemente el panel para mezclar y puntuar de la forma indicada arriba.
3	EST	Ninguno	Amarillo, dorado amarillo-naranja o naranja claro	Rojo o naranja oscuro	Sólo se debe puntuar como positivo el desarrollo de un color amarillo, dorado, amarillo-naranja o naranja claro en la totalidad del pocillo. Puede formarse una capa roja en la parte superior del pocillo. Agitar suavemente el panel para mezclar y puntuar de la forma indicada arriba.
4	PHS	Ninguno	Amarillo	Transparente o tostado claro	El desarrollo de cualquier tono de amarillo en la totalidad del pocillo se debe puntuar como positivo.
5	NAG				
6	αGLU				
7	βGLU				
8	ONPG				
9	URE	Ninguno	Rojo	Amarillo, amarillo-naranja o naranja	Sólo se debe puntuar como positivo el desarrollo de un color rojo bien definido en todo el pocillo.
10	GLU	Ninguno	Amarillo	Azul, azul-verde, o verde	Sólo un color amarillo bien definido en la totalidad del pocillo se debe puntuar como positivo. Anote el color del pocillo en el espacio adecuado del formulario de resultados, como información de referencia si es necesario contar con características adicionales para la identificación.
Después de añadir el reactivo:					
4	PRO	Reactivo RapID NF Plus	Morado, violeta, rojo, naranja oscuro o rosa oscuro	Transparente, tostado, naranja claro o rosa muy pálido	Sólo se puntuará como positivo un desarrollo significativo del color. Los matices de color claro se puntuarán como negativos.
5	PYR				
6	GGT				
7	TRY				
8	BANA				
9	IND	Reactivo RapID Spot Indole	Marrón o negro	Naranja o rojo	El desarrollo de cualquier color marrón o negro se debe puntuar como positivo. Cualquier otro color se puntuará como negativo.
10	NO ₃	Reactivo RapID Nitrate A	Rojo o naranja	Transparente, tostado o amarillo	El desarrollo de cualquier color rojo o naranja se debe puntuar como positivo. Nota: NO SE REQUIERE el reactivo RapID Nitrate B.

*NOTA: Los paneles se deben leer mirando a través de los pocillos de reacción sobre un fondo blanco.

RESULTADOS E INTERVALO DE VALORES ESPERADOS

El diagrama diferencial RapID NF Plus ilustra los resultados esperados con el sistema RapID NF Plus. Los resultados del diagrama diferencial se expresan como una serie de porcentajes que indican positivos para cada prueba del sistema. Esta información apoya estadísticamente el uso de cada prueba y proporciona la base del enfoque probabilístico para identificar el aislamiento en estudio, mediante un código numérico de los resultados de la prueba digital.

Las identificaciones se hacen con las puntuaciones individuales de la prueba en los paneles RapID NF Plus junto con otra información de laboratorio (como tinción de Gram, oxidasa, crecimiento en un medio diferencial o selectivo) para producir un patrón que imite estadísticamente la reactividad conocida de los géneros registrados en la base de datos RapID. Estos patrones se comparan mediante el diagrama diferencial RapID NF Plus o a partir de un microcódigo y el uso ERIC.

CONTROL DE CALIDAD

Todos los números de lote del sistema RapID NF Plus se han estudiado usando los siguientes microorganismos de control de calidad, y los resultados son aceptables. El estudio de los microorganismos de control se debe realizar de acuerdo con los procedimientos de control de calidad establecidos en el laboratorio. Si se observan resultados anómalos en el control de calidad, no se informará de los resultados de ese paciente. En

la Tabla 3 se exponen los resultados de una batería seleccionada de microorganismos de prueba.

Notas:

- El control de calidad del reactivo RapID se realiza obteniendo las reacciones esperadas en las pruebas que necesitan la adición de reactivos (pocillos del 4 al 10).
- Los microorganismos que se han transferido repetidamente a un medio de agar durante periodos prolongados pueden dar resultados anómalos.
- Las cepas de control de calidad se almacenarán congeladas o liofilizadas. Antes de su uso, las cepas de control de calidad se deben pasar de 2 a 3 veces desde su almacenamiento al medio de agar recomendado para usarse con el sistema RapID NF Plus.
- Las formulaciones, los aditivos y los ingredientes del medio de cultivo varían en el producto de cada fabricante y pueden variar en cada lote. En consecuencia, el medio de cultivo puede influir en la actividad enzimática constitutiva de las cepas de control de calidad designadas. Si los resultados de la cepa de control de calidad difieren de los patrones indicados, un subcultivo en un medio de otro lote o de otro fabricante resolverá a menudo las discrepancias del control de calidad.

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

Microorganismo	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, variable; (-), normalmente negativo; (+), normalmente positivo

^aDenominado anteriormente *Acinetobacter calcoaceticus*

^bLas principales cepas indicadoras presentan un rendimiento aceptable del sustrato más lábil en el sistema y reactividad en un número significativo de pocillos, de acuerdo con las recomendaciones para el control de calidad simplificado del Instituto de Normas para Laboratorios Clínicos.¹⁸

^cDenominado anteriormente *Flavobacterium meningosepticum*

LIMITACIONES

- El uso del sistema RapID NF Plus y la interpretación de resultados requiere los conocimientos de un técnico de laboratorio competente, con formación en los métodos de microbiología general y que haga un uso racional de la formación, la experiencia, la información de la muestra y otros procedimientos pertinentes antes de informar de la identificación obtenida con el sistema RapID NF Plus.
- Cuando se use el sistema RapID NF Plus, se tendrá en cuenta el origen de la muestra, la reacción de oxidasa, las características de la tinción de Gram y el crecimiento en los medios de agar selectivo.
- El sistema RapID NF Plus debe usarse con cultivos puros de los microorganismos de prueba. El uso de poblaciones microbianas mixtas o el estudio directo del material clínico sin un cultivo previo dará resultados anómalos.
- El sistema RapID NF Plus se ha diseñado para usarse con los géneros que se enumeran en el Diagrama diferencial RapID NF Plus. El uso de microorganismos que no se mencionen específicamente puede provocar errores de identificación.
- Los valores esperados en las pruebas del sistema RapID NF Plus pueden diferir de los resultados de pruebas convencionales o de la información obtenida con anterioridad.
- La exactitud del sistema RapID NF Plus se basa en el uso estadístico de varias pruebas diseñadas específicamente y de una base de datos exclusiva registrada. El uso de una sola prueba con el sistema RapID NF Plus para establecer la identificación de un aislamiento en estudio está sujeto al error inherente a esa prueba concreta.

CARACTERÍSTICAS DE COMPORTAMIENTO

Las características de comportamiento del sistema RapID NF Plus se han establecido mediante pruebas de laboratorio con cultivos madre y de referencia en Remel y a través de estudios clínicos basados en aislamientos clínicos frescos y madre.¹³⁻¹⁷

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. 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, and 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.


PRESENTACIÓN

REF R8311005, RapID NF Plus System.....20 pruebas/kit

Símbolos

REF	Número de catálogo
IVD	Dispositivo médico para diagnóstico <i>in vitro</i>
LAB	Para el uso del laboratorio
	Consulte las instrucciones de uso
	Límite de temperatura (temperatura de almacenamiento)
LOT	Código de lote (número de lote)
	Fecha de caducidad
EC REP	Representante autorizado en Europa
	Fabricante

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

	12076 Santa Fe Drive Lenexa, KS 66215, USA www.remel.com , (800) 255-6730 International: (913) 888-0939
EC REP	Remel Europe Ltd. Clipper Boulevard West, Crossways Dartford, Kent, DA2 6PT, UK



Para obtener asistencia técnica póngase en contacto con su distribuidor local.

IFU 8311005, Revisado el 2013-09-04

Impreso en los EE.UU.

