

Instrucciones de uso

RealStar[®]

Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0

01/2018 ES

RealStar[®]

Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0

Para utilizar con

Mx 3005P™ QPCR System (Stratagene)

VERSANT® kPCR Molecular System AD (Siemens Healthcare)

ABI Prism® 7500 SDS (Applied Biosystems)

ABI Prism® 7500 Fast SDS (Applied Biosystems)

Rotor-Gene® 6000 (Corbett Research)

Rotor-Gene® Q5/6 plex Platform (QIAGEN)

CFX96™ Real-Time PCR Detection System (Bio-Rad)

CFX96™ Deep Well Real-Time PCR Detection System (Bio-Rad)

LightCycler® 480 Instrument II (Roche)



641013



96



01 2018



altona Diagnostics GmbH • Mörkenstr. 12 • D-22767 Hamburg

Contenido

| | | |
|------------|--|-----------|
| 1. | Uso indicado..... | 6 |
| 2. | Componentes del kit..... | 6 |
| 3. | Almacenamiento | 6 |
| 4. | Material y dispositivos necesarios pero no proporcionados | 7 |
| 5. | Información general..... | 8 |
| 6. | Descripción del producto..... | 9 |
| 6.1 | Instrumentos de PCR en tiempo real..... | 11 |
| 7. | Advertencias y precauciones | 11 |
| 8. | Procedimiento | 13 |
| 8.1 | Preparación de las muestras | 13 |
| 8.2 | Preparación de la Master Mix | 14 |
| 8.3 | Preparación de la reacción | 16 |
| 9. | Programación de los instrumentos de PCR en tiempo real..... | 17 |
| 9.1 | Configuración..... | 17 |
| 9.2 | Detectores de fluorescencia..... | 17 |
| 9.3 | Perfil de temperatura y detección de fluorescencia | 18 |
| 10. | Análisis de datos..... | 18 |
| 10.1 | Validez de las series de pruebas diagnósticas | 18 |
| 10.1.1 | Serie válida de pruebas diagnósticas (cualitativa)..... | 18 |
| 10.1.2 | Serie no válida de pruebas diagnósticas (cualitativa)..... | 19 |
| 10.2 | Interpretación de los resultados | 19 |
| 10.2.1 | Análisis cualitativo..... | 20 |
| 11. | Evaluación de rendimiento | 20 |

| | | |
|------------|---|-----------|
| 11.1 | Sensibilidad analítica | 20 |
| 11.2 | Especificidad analítica..... | 21 |
| 11.3 | Precisión | 22 |
| 12. | Limitaciones | 23 |
| 13. | Control de calidad..... | 24 |
| 14. | Servicio técnico..... | 24 |
| 15. | Bibliografía | 25 |
| 16. | Marcas comerciales e información legal | 25 |
| 17. | Explicación de los símbolos | 26 |

1. Uso indicado

El RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 es un test diagnóstico *in vitro*, basado en tecnología de PCR en tiempo real, para la detección cualitativa del ARN específico de Virus de Lassa (LASV).

2. Componentes del kit

| Color tapa | Componente | Número de viales | Volumen [µl/vial] |
|------------|-------------------|------------------|-------------------|
| Azul | Master A | 8 | 60 |
| Violeta | Master B | 8 | 180 |
| Verde | Internal Control | 1 | 1000 |
| Rojo | Positive Control | 1 | 250 |
| Blanco | Water (PCR grade) | 1 | 500 |

Internal Control (IC) = Control interno

Positive Control = Control positivo

Water (PCR grade) = Agua indicada para PCR

3. Almacenamiento

- El RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 se envía en hielo seco. Los componentes del kit deben llegar congelados. Si uno o más componentes no estuvieran congelados en el momento de la recepción, o si la integridad de los tubos se ha puesto en peligro durante el envío, póngase en contacto con Altona Diagnostics GmbH para obtener ayuda.
- Todos los componentes deben almacenarse entre -25 y -15 °C tras su llegada.
- Debe evitarse la descongelación y congelación reiterada de los reactivos Master (más de dos veces), ya que podría repercutir en el rendimiento del producto. Los reactivos deben congelarse en alícuotas si se van a utilizar de manera intermitente.

- El almacenamiento entre +2 y +8 °C no debe superar un período de dos horas.
- Proteja Master A y Master B de la luz.

4. Material y dispositivos necesarios pero no proporcionados

- Instrumento adecuado de PCR en tiempo real (ver capítulo 6.1. Instrumentos de PCR en tiempo real)
- Sistema o kit de extracción de ácido nucleico adecuados (ver capítulo 8.1 Preparación de la Master Mix)
- Centrífuga de mesa con rotor para tubos de reacción de 2 ml
- Centrífuga con rotor para placas de microtitulación, si se utilizan placas de reacción de 96 pocillos
- Agitador vortex
- Placas de reacción de 96 pocillos adecuadas o tubos de reacción con el material de cierre (óptico) correspondiente
- Pipetas (ajustables)
- Puntas de pipetas con filtro (desechables)
- Guantes sin talco (desechables)

NOTA

i

Asegúrese de que todos los instrumentos utilizados se instalen, se calibren, se comprueben y se mantengan conforme a las instrucciones y recomendaciones del fabricante.

NOTA

i

Se recomienda encarecidamente utilizar el rotor de 72 pocillos con los tubos de reacción de 0,1 ml adecuados, si se utiliza el Rotor-Gene® 6000 (Corbett Research) o el Rotor-Gene® Q 5/6 plex (QIAGEN).

5. Información general

El virus de Lassa (LASV) se describió por primera vez como causante de un brote nosocomial de fiebre hemorrágica en la región de la meseta de Jos en el norte de Nigeria en 1969 [1]. Este virus pertenece al género Arenavirus de la familia Arenaviridae. A raíz del análisis filogenético del ARN de segmento pequeño (S) del LASV, se descubrieron cinco linajes principales distintos [2].

Los LASV son virus encapsulados con genomas de ARN monocatenario negativo que constan de dos segmentos: pequeño (S) y grande (L). El segmento L (7,3 kb) codifica la proteína pequeña fijadora de dedo de zinc RING (Z) y la polimerasa de ARN vírico dependiente del ARN (L), mientras que el segmento S (3,4 kb) codifica la nucleoproteína (NP) y la glicoproteína transmembrana (GPC) [3].

El LASV es endémico de África Occidental, incluidas Sierra Leona, Liberia, Guinea y Nigeria, pero también hay otros países en riesgo debido a la distribución del vector animal en la región. El huésped natural del LASV es la rata común africana o *Mastomys natalensis*, que vive cerca de los asentamientos humanos. La transmisión del LASV a los humanos se produce a través del contacto directo con excrementos u otros fluidos corporales de ratas infectadas [4].

El LASV es responsable de entre aproximadamente 100 000 y 300 000 infecciones que causan 5000 muertes cada año. Los síntomas de la fiebre de Lassa aparecen entre 1 y 3 semanas después de la infección por LASV. En la mayoría de casos de personas infectadas con LASV (80 %), la enfermedad no muestra síntomas o estos son leves. Un 20 % de las personas infectadas muestran síntomas vagos similares a los de otras enfermedades endémicas de África Occidental, lo que dificulta el diagnóstico clínico. La enfermedad clínica comienza como la gripe, con fiebre leve, malestar general, debilidad y dolor de cabeza. También pueden aparecer síntomas como dolor de garganta, tos o procesos gastrointestinales. El estado de los pacientes empeora rápidamente entre el sexto y el décimo día y también se han descrito problemas neurológicos, entre los que se incluyen pérdida auditiva, temblores y encefalitis. La muerte suele producirse debido a un fallo multiorgánico en un plazo de dos semanas tras los primeros síntomas [4, 5].

- [1] Frame JD, Baldwin JM, Gocke DJ, Troup JM. 1970. Lassa fever, a new disease of man from West Africa. 1. Clinical description and pathologic findings. Am. J. Trop. Med. Hyg. 19:670-676
- [2] Leski TA, Stockelman MG, Moses LM, Park M, Stenger DA, Ansumana R, Bausch DG, Lin B. 2015. Sequence Variability and Geographic Distribution of Lassa Virus, Sierra Leone. Emerg Infect Dis. 21(4): 609–618. doi: 10.3201/eid2104.141469 PMID: PMC4378485
- [3] Andersen KG, Shaprio BJ, Matranga CB, et al. 2015. Clinical Sequencing Uncovers Origins and Evolution of Lassa Virus. Cell 162, 738-750
- [4] <https://www.cdc.gov/vhf/lassa/index.html> (access: 22.11.2017)
- [5] McComick JB, King PA, Johnson KM, O'Sullivan R, Smith ES, Trippel S, Tong TC. 1987. A case-control study of the clinical diagnosis and course of Lassa fever. J.Infect.Dis. 155, 445-455

NOTA



Debido a la evolución molecular relativamente rápida de los virus de ARN, hay un riesgo inherente para cualquier sistema de análisis basado en RT-PCR de que la acumulación de mutaciones con el tiempo pueda provocar resultados de falsos negativos.

6. Descripción del producto

El RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 es un test diagnóstico *in vitro*, basado en tecnología de PCR en tiempo real, para la detección cualitativa del ARN específico de Virus de Lassa (LASV).

El test incluye un sistema de amplificación heterólogo (Control interno) para identificar una posible inhibición de RT-PCR y para confirmar la integridad de los reactivos del kit.

La tecnología de RT-PCR utiliza la transcriptasa inversa (RT) para convertir el

ARN en ADN complementario (ADNc), la reacción en cadena de la polimerasa (PCR) para la amplificación de secuencias diana específicas y sondas específicas para detectar el ADN amplificado. Las sondas están marcadas con fluorocromos (reporter) y captosres de fluorescencia (quencher).

Las sondas específicas para el ARN de LASV están marcadas con el fluorocromo FAM™. La sonda específica para el Control interno está marcada con el fluorocromo JOE™.

El uso de sondas unidas a diferentes fluorocromos permite la detección paralela del ARN específico de LASV y del Control interno en los canales de detección correspondientes del instrumento de PCR en tiempo real.

El test consta de tres procesos en un solo tubo:

- Transcripción inversa del ARN diana y del Control interno en ADNc
- Amplificación de PCR de objetivo y Control interno en ADNc
- Detección simultánea de amplicones de PCR mediante sondas marcadas con fluoróforos

El RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 se compone de:

- Dos reactivos Master (Master A y Master B)
- Control interno (IC)
- Control positivo
- Agua indicada para PCR

Master A y Master B contienen todos los componentes (tampón de PCR, transcriptasa inversa, ADN polimerasa, sal de magnesio, cebadores y sondas) para permitir transcriptasa inversa, la amplificación mediante la PCR y la detección del ARN específico de LASV, y el Control interno en una configuración de reacción.

6.1 Instrumentos de PCR en tiempo real

El RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 se desarrolló y se validó para su uso con los siguientes instrumentos de PCR en tiempo real:

- Mx 3005P™ QPCR System (Stratagene)
- VERSANT® kPCR Molecular System AD (Siemens Healthcare)
- ABI Prism® 7500 SDS (Applied Biosystems)
- ABI Prism® 7500 Fast SDS (Applied Biosystems)
- Rotor-Gene® 6000 (Corbett Research)
- Rotor-Gene® Q5/6 plex Platform (QIAGEN)
- CFX96™ Real-Time PCR Detection System (Bio-Rad)
- CFX96™ Deep Well Real-Time PCR Detection System (Bio-Rad)
- LightCycler® 480 Instrument II (Roche)

7. Advertencias y precauciones

Lea las instrucciones de uso detenidamente antes de utilizar el producto.

- Antes del primer uso, compruebe los siguientes puntos respecto al producto y sus componentes:
 - Integridad
 - Si está completo en cuanto a número, tipo y volumen (ver capítulo 2. Componentes del kit)
 - Etiquetaje correcto
 - Si está congelado al llegar
- El uso de este producto se limita a personal instruido especialmente y formado en las técnicas de PCR en tiempo real y procedimientos de diagnóstico *in vitro*.
- Las muestras deben tratarse siempre como si fueran infecciosas o biopeligrosas conforme a los procedimientos de seguridad en el laboratorio.

- Utilice guantes protectores desechables sin talco, bata de laboratorio y protección ocular cuando manipule muestras.
- Evite la contaminación microbiana y con nucleasas (DNasas/RNasas) de la muestra y de los componentes del kit.
- Utilice siempre puntas de pipetas desechables libres de DNasas/RNasas con barreras de aerosol.
- Utilice siempre guantes protectores desechables sin talco cuando manipule los componentes del kit.
- Utilice áreas de trabajo separadas para (i) la preparación de las muestras, (ii) la configuración de reacción y (iii) las actividades de amplificación/detección. El flujo de trabajo en el laboratorio debe realizarse de manera unidireccional. Utilice siempre guantes desechables en cada área y cámbieselos antes de acceder a un área distinta.
- Utilice suministros y equipamiento en cada área de trabajo separada y no los translade de un área a otra.
- Almacene el material positivo o presuntamente positivo separadamente de todos los demás componentes del kit.
- No abra los tubos o placas de reacción después de la amplificación, para evitar la contaminación con amplicones.
- Pueden utilizarse controles adicionales utilizando de acuerdo con las pautas o requisitos de las regulaciones locales, estatales y/o federales, o de organizaciones de acreditación.
- No esterilice en el autoclave los tubos de reacción después de la PCR, ya que no degradará el ácido nucleico amplificado y conllevará el riesgo de contaminar la zona del laboratorio.
- No utilice componentes del kit cuya fecha de caducidad.
- Descarte muestras y residuos del test conforme a las regulaciones locales de seguridad.

8. Procedimiento

8.1 Preparación de las muestras

El ARN extraído es el material inicial para el RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0.

La calidad del ARN extraído tiene una repercusión fundamental en el rendimiento del test. Debe garantizarse que el sistema utilizado para la extracción de ácido nucleico sea compatible con la tecnología de PCR en tiempo real. Los siguientes kits y sistemas son adecuados para la extracción de ácido nucleico:

- QIAamp® Viral RNA Mini Kit (QIAGEN)
- QIASymphony® (QIAGEN)
- NucliSENS® easyMag® (bioMérieux)
- MagNA Pure 96 System (Roche)
- m2000sp (Abbott)
- Maxwell® 16 IVD Instrument (Promega)
- VERSANT® kPCR Molecular System SP (Siemens Healthcare)

También pueden resultar adecuados sistemas alternativos de extracción de ácido nucleico. La idoneidad del procedimiento de extracción de ácido nucleico para su uso con el RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 debe validarla el usuario.

Si utiliza un procedimiento de preparación de muestras basado en centrifugación (spin column, en inglés) que incluya tampones de lavado que contengan etanol, se recomienda encarecidamente seguir un paso de centrifugación adicional durante 10 minutos a aproximadamente 17 000 x g (~13 000 rpm), utilizando un tubo de recogida nuevo, antes de la elución del ácido nucleico.

PRECAUCIÓN



Si su sistema de preparación de pruebas utiliza tampones de lavado que contengan etanol, asegúrese de eliminar cualquier resto de etanol antes de la elución del ácido nucleico. El etanol es un potente inhibidor de la PCR en tiempo real.

PRECAUCIÓN



El uso de ARN portador es crucial para la eficiencia de la extracción y para la estabilidad del ácido nucleico extraído.

Si necesita más información o asistencia técnica en relación con el pretratamiento y la preparación de muestras, póngase en contacto con nuestro Servicio técnico (ver capítulo 14. Servicio técnico).

8.2 Preparación de la Master Mix

Todos los reactivos y muestras deben descongelarse completamente, mezclarse (pipeteando o aplicando un vortex suave) y centrifugarse brevemente antes de su uso.

El RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 contiene un Control interno heterólogo, que puede utilizarse como control de inhibición de RT-PCR o para controlar el procedimiento de preparación de muestras (extracción de ácido nucleico) y como control de inhibición de RT-PCR.

- ▶ Si se utiliza el Control interno como control de inhibición de RT-PCR, pero no como control para el procedimiento de preparación de muestras, prepare la Master Mix de acuerdo con el siguiente esquema de pipeteo:

| Número de reacciones (rxns) | 1 | 12 |
|------------------------------------|--------------|---------------|
| Master A | 5 µl | 60 µl |
| Master B | 15 µl | 180 µl |
| Internal Control (Control interno) | 1 µl | 12 µl |
| Volumen de Master Mix | 21 µl | 252 µl |

- ▶ Si se utiliza el Control interno como control para el procedimiento de preparación de muestras y como control de inhibición de RT-PCR, añada el Control interno durante el procedimiento de extracción de ácido nucleico.
- ▶ Sin importar que método o sistema se utilice para la extracción de ácido nucleico, el Control interno **no debe** añadirse directamente a la muestra. El Control interno debe añadirse siempre a la mezcla de muestra y tampón de lisis. El volumen del Control interno que debe añadirse dependerá siempre y únicamente del volumen de la elución. Representa el 10 % del volumen de la elución. Por ejemplo, si se va a eluir el ácido nucleico en 60 µl de tampón de elución o agua, deberán añadirse 6 µl de Control interno por muestra a la mezcla de muestra/tampón de lisis.
- ▶ Si se añadió el Control interno durante el procedimiento de preparación de muestras, configure la Master Mix conforme al siguiente esquema de pipeteo:

| Número de reacciones (rxns) | 1 | 12 |
|------------------------------|--------------|---------------|
| Master A | 5 µl | 60 µl |
| Master B | 15 µl | 180 µl |
| Volumen de Master Mix | 20 µl | 240 µl |

PRECAUCIÓN

Si se añadió el Control interno durante el procedimiento de preparación, al menos el control negativo debe incluir el Control interno.

PRECAUCIÓN

Sin importar que método o sistema se utilice para la extracción de ácido nucleico, no añada nunca el Control interno directamente a la muestra.

8.3 Preparación de la reacción

- ▶ Pipetee 20 µl de la Master Mix en cada pocillo necesario de una placa de reacción óptica de 96 pocillos o un tubo de reacción óptica.
- ▶ Añada 10 µl de la muestra (eluido de la extracción de ácido nucleico) o 10 µl de los controles (control positivo o negativo).

| Configuración de reacción | |
|---------------------------|--------------|
| Master Mix | 20 µl |
| Muestra o control | 10 µl |
| Volumen total | 30 µl |

- ▶ Asegúrese de que al menos un Positivo y al menos uno negativo por serie.
- ▶ Mezcle a fondo las muestras y los controles con la Master Mix pipeteando hacia arriba y hacia abajo.
- ▶ Cierre la placa de reacción de 96 pocillos con las tapas adecuadas o una lámina adhesiva óptica y los tubos de reacción con las tapas adecuadas.
- ▶ Centrifugue la placa de 96 pocillos en una centrífuga con un rotor de placa de microtitulación durante 30 segundos a aproximadamente 1000 x g (~3000 rpm).

9. Programación de los instrumentos de PCR en tiempo real

Para obtener información básica sobre la preparación y la programación de los diferentes instrumentos de PCR en tiempo real, consulte el manual de usuario del instrumento en cuestión.

Para obtener instrucciones detalladas para la programación en relación con el uso del RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 en instrumentos de PCR en tiempo real, póngase en contacto con nuestro servicio técnico (ver capítulo 14. Servicio técnico).

9.1 Configuración

- Defina la siguiente configuración:

| Configuraciones | |
|---------------------|----------------|
| Volumen de reacción | 30 µl |
| Ramp Rate | Predeterminado |
| Referencia pasiva | Ninguno |

9.2 Detectores de fluorescencia

- Defina los detectores de fluorescencia (colorantes):

| Objetivo | Nombre de detector | Reporter | Quencher |
|------------------------------------|--------------------|----------|-----------|
| ARN específico de LASV | LASV | FAM™ | (Ninguno) |
| Internal Control (Control interno) | IC | JOE™ | (Ninguno) |

9.3 Perfil de temperatura y detección de fluorescencia

- Defina el perfil de temperatura y la detección de fluorescencia:

| | Fase | Repeti- ciones de ciclo | Obtención | Temperatura [°C] | Tiempo [min:sec] |
|--------------------------|-----------|-------------------------------|-----------|---------------------|---------------------|
| Transcripción inversa | Retención | 1 | - | 55 | 20:00 |
| Desnaturaliza- ción | Retención | 1 | - | 95 | 02:00 |
| Amplificación | Ciclo | 45 | - | 95 | 00:15 |
| | | | sí | 55 | 00:45 |
| | | | - | 72 | 00:15 |

10. Análisis de datos

Para ver información básica en relación con el análisis de datos en instrumentos específicos de PCR en tiempo real, consulte el manual de usuario del instrumento en cuestión.

Para ver instrucciones sobre el análisis de los datos generados con el RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 en diferentes instrumentos específicos de PCR en tiempo real, póngase en contacto con nuestro Servicio técnico (ver capítulo 14. Servicio técnico).

10.1 Validez de las series de pruebas diagnósticas

10.1.1 Serie válida de pruebas diagnósticas (cualitativa)

Una serie de pruebas diagnósticas **cualitativa** es **válida** si se cumplen las

siguientes condiciones de control:

| Id. de control | Canal de detección | |
|------------------|--------------------|------|
| | FAM™ | JOE™ |
| Control positivo | + | +/-* |
| Control negativo | - | + |

* La presencia o ausencia de una señal en el canal JOE™ no es relevante para la validez de la prueba.

10.1.2 Serie no válida de pruebas diagnósticas (cualitativa)

Una serie de pruebas diagnósticas **cualitativa** es **no válida** (i) si la serie no se ha completado o (ii) si no se cumple cualquiera de las condiciones de control para una serie de pruebas diagnósticas **válida**.

En caso de que obtenga una serie de pruebas diagnósticas **no válida**, repita las pruebas utilizando el resto de ácidos nucleicos purificados o empiece de nuevo con las muestras originales.

10.2 Interpretación de los resultados

10.2.1 Análisis cualitativo

| Canal de detección | | Interpretación del resultado |
|--------------------|------|---|
| FAM™ | JOE™ | |
| + | +* | Se ha detectado ARN específico de LASV |
| - | + | No se ha detectado ARN específico de LASV. La muestra no contiene cantidades detectables de ARN específico de LASV. |
| - | - | Inhibición de la RT-PCR o fallo del reactivo. Repita el test con la muestra original o recoja y someta a pruebas una nueva muestra. |

* La detección del Control interno en el canal de detección JOE™ no es necesaria para resultados positivos en el canal de detección FAM™. Una carga alta de ARN de LASV en la muestra puede provocar señales reducidas o ausentes de Control interno.

11. Evaluación de rendimiento

La evaluación de rendimiento del RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 se realizó utilizando transcripciones *in vitro* específico de Virus de Lassa (LASV).

11.1 Sensibilidad analítica

La sensibilidad analítica del RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 se define como la concentración (copias/μl del eluido) de moléculas de ARN específico de LASV que pueden detectarse con un índice positivo del 95%. La sensibilidad analítica se determinó mediante el análisis de la serie de diluciones de LASV de una concentración conocida.

Tabla 1: Resultados de RT-PCR utilizados para el cálculo de la sensibilidad analítica con respecto a la detección específica del ARN de LASV

| Conc. de entrada [copias/μl] | Número de replicados | Número de positivos | Índice de éxito [%] |
|------------------------------|----------------------|---------------------|---------------------|
| 31,600 | 24 | 24 | 100 |
| 10,000 | 24 | 24 | 100 |
| 3,160 | 24 | 24 | 100 |
| 1,000 | 24 | 24 | 100 |
| 0,316 | 24 | 13 | 54 |
| 0,100 | 24 | 5 | 21 |
| 0,032 | 24 | 1 | 4 |
| 0,010 | 24 | 0 | 0 |
| 0,003 | 24 | 0 | 0 |

La sensibilidad analítica del RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 se determinó mediante análisis Probit:

- Para la detección de ARN específico de LASV, la sensibilidad analítica es 1,00 copias/μl [95% de intervalo de confianza (CI): 0,64 - 2,12 copias/μl]

11.2 Especificidad analítica

La especificidad analítica del RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 se garantiza mediante la selección exhaustiva de los oligonucleótidos (cebadores y sondas). Los oligonucleótidos se comprobaron mediante un análisis de comparación con secuencias disponibles públicamente para asegurar que se detectarán todos los genotipos relevantes de LASV.

La especificidad analítica del RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 se evaluó probando un panel de ARN/ADN genómico extraído de virus relacionados con LASV e otros agentes patogénicos que provocan síntomas semejantes a LASV.

El RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 no mostró reacciones cruzadas con ninguno de los siguientes patógenos:

- Crimean-Congo Hemorrhagic Fever
- Virus Chikungunya
- Dengue virus
- Virus Ebola
- Virus de la Hepatitis A
- Virus de la Hepatitis B
- Virus de la Hepatitis C
- Virus de la inmunodeficiencia humana 1
- Virus Marburg
- Fiebre del Valle del Rift
- Virus del oeste del Nilo
- Virus de la fiebre amarilla
- Virus zika

- *Plasmodium falciparum*
- *Salmonella enterica* serovar *typhimurium*

11.3 Precisión

La precisión para el RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 se determinó como variabilidad de intratest (variabilidad dentro de un experimento), variabilidad de intertest (variabilidad entre diferentes experimentos) y variabilidad interlote (variabilidad entre diferentes lotes de producción). La variabilidad total se calculó combinando los tres análisis.

Los datos de variabilidad se expresan en términos de desviación estándar y coeficiente de variación, basándose en valores de ciclo de umbral de (C_T). Se analizaron al menos seis replicados por muestra para variabilidad intratest, intertest e interlote.

Tabla 2: Datos de precisión para la detección específica del ARN de LASV

| LASV | Ciclo de umbral medio (C _t) | Desviación estándar | Coefficiente de variación [%] |
|------------------------|---|---------------------|-------------------------------|
| Variabilidad intratest | 31,65 | 0,22 | 0,70 |
| Variabilidad intertest | 32,14 | 0,18 | 0,57 |
| Variabilidad interlote | 31,96 | 0,37 | 1,16 |
| Variabilidad total | 31,98 | 0,31 | 0,96 |

Tabla 3: Datos de precisión para la detección del Control interno

| Control interno | Ciclo de umbral medio (C _t) | Desviación estándar | Coefficiente de variación [%] |
|------------------------|---|---------------------|-------------------------------|
| Variabilidad intratest | 30,72 | 0,22 | 0,71 |
| Variabilidad intertest | 30,67 | 0,17 | 0,55 |
| Variabilidad interlote | 30,65 | 0,17 | 0,54 |
| Variabilidad total | 30,68 | 0,18 | 0,59 |

12. Limitaciones

- Se requiere el cumplimiento estricto de las instrucciones de uso para obtener unos resultados óptimos.
- El uso de este producto se limita a personal instruido especialmente y formado en las técnicas de PCR en tiempo real y procedimientos de diagnóstico *in vitro*.
- Unas buenas prácticas de laboratorio son esenciales para que esta test tenga un rendimiento adecuado. Deben extremarse las precauciones para preservar la pureza de los componentes del kit y las configuraciones de reacción. Todos los reactivos deben supervisarse atentamente para saber si tienen impurezas y contaminación. Los reactivos sospechosos deben descartarse.

- Es necesario realizar procedimientos correctos de recolección, transporte, almacenamiento y procesamiento para que esta prueba tenga un rendimiento óptimo.
- Esta el test no debe utilizarse directamente en la muestra. Deben llevarse a cabo métodos adecuados de extracción de ácido nucleico antes de utilizar esta prueba de valoración.
- La presencia de inhibidores de la RT-PCR (p.ej. heparina) puede provocar falsos negativos o resultados no válidos.
- Las posibles mutaciones dentro de las regiones objetivo del genoma de LASV cubiertas por los cebadores o las sondas utilizados en el kit pueden provocar fallos al detectar la presencia del patógeno
- Como con cualquier prueba diagnostica, los resultados del RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 deben interpretarse teniendo en consideración todos los hallazgos clínicos y de laboratorio.

13. Control de calidad

De acuerdo con el sistema de control de calidad con certificación ISO 13485 de Altona Diagnostics GmbH, cada lote del RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 se somete a pruebas con especificaciones predeterminadas para asegurar la calidad consistente del producto.

14. Servicio técnico

Si necesita asesoramiento técnico, póngase en contacto con nuestro Servicio técnico:

E-mail: support@altona-diagnostics.com

Teléfono: +49-(0)40-5480676-0

15. Bibliografía

Versalovic, James, Carroll, Karen C., Funke, Guido, Jorgensen, James H., Landry, Marie Louise and David W. Warnock (ed). Manual of Clinical Microbiology. 10th Edition. ASM Press, 2011.

Cohen, Jonathan, Powderly, William G, and Steven M Opal. Infectious Diseases, Third Edition. Mosby, 2010.

16. Marcas comerciales e información legal

RealStar® (Altona Diagnostics); ABI Prism® (Applied Biosystems); ATCC® (American Type Culture Collection); CFX96™ (Bio-Rad); Cy® (GE Healthcare); FAM™, JOE™, ROX™ (Life Technologies); LightCycler® (Roche); SmartCycler® (Cepheid); Maxwell® (Promega); Mx 3005P™ (Stratagene); NucliSENS®, easyMag® (bioMérieux); Rotor-Gene®, QIAamp®, MinElute®, QIASymphony® (QIAGEN); VERSANT® (Siemens Healthcare).

No debe considerarse que los nombres registrados, las marcas comerciales, etc. utilizados en este documento, incluso aunque no se marquen específicamente como tales, carecen de protección legal.

El RealStar® Lassa Virus RT-PCR Kit 1.0 es un kit de diagnóstico con marcado CE conforme a la directiva europea de diagnóstico *in vitro* 98/79/EC.

Producto sin licencia con Health Canada y sin autorización ni aprobación de la FDA

No disponible en todos los países.

© 2018 Altona Diagnostics GmbH; reservados todos los derechos.

17. Explicación de los símbolos

| Símbolos | Explicación |
|---|--|
|  | Dispositivo médico de diagnóstico <i>in vitro</i> |
|  | Código de lote |
|  | Color del tapón |
|  | Número de producto |
|  | Contenido |
|  | Número |
|  | Componente |
|  | Número mundial de artículo comercial |
|  | Consultar instrucciones de uso |
|  | Contiene suficiente para «n» pruebas/reacciones (rxns) |
|  | Límite de temperatura |
|  | Fecha de vencimiento |
|  | Fabricante |
|  | Precaución |
|  | Nota |
|  | Versión |

Notas:

Notas:

Notas:

always a drop ahead.

altona Diagnostics GmbH
Mörkenstr. 12
22767 Hamburg, Germany

phone +49 40 548 0676 0
fax +49 40 548 0676 10
e-mail info@altona-diagnostics.com

www.altona-diagnostics.com

