



Real-Time PCR Kits

## Vitassay qPCR Cryptosporidium+ Entamoeba histolytica + Giardia

PCR en tiempo real para la detección cualitativa y diferenciación de *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* y/o *Giardia* en muestras humanas.

Real-time PCR kit for the qualitative detection and differentiation of *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and/or *Giardia* in human samples.





## Uso previsto

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia, permite la detección y diferenciación de *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* y/o *Giardia lamblia* mediante PCR a tiempo real en muestras clínicas. Este producto está destinado para facilitar el diagnóstico diferencial de infecciones producidas por *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* y/o *Giardia lamblia*.

## Referencias

|  |         |
|--|---------|
| Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia 4x8-well strip, low profile  | 7041012 |
| Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia 4x8-well strip, high profile | 7042012 |

## Reactivos suministrados

Para las referencias 7041012 y 7042012:

| Código                | Reactivo/Material   | Color    | Cantidad              |
|-----------------------|---|----------|-----------------------|
| 7041S012/<br>7042S012 | Cryptosporidium +<br>Entamoeba histolytica +<br>Giardia strips low/high profile | -        | 4 tiras de 8 pocillos |
| 7C012                 | Cryptosporidium +<br>Entamoeba histolytica +<br>Giardia Positive Control        | rojo     | 1 vial                |
| 7001A                 | PCR grade water   | blanco   | 1 vial x 1 mL         |
| 7002B                 | Resuspension buffer   | verde    | 1 vial x 1,8 mL       |
| 7003N                 | Negative control  | amarillo | 1 vial x 1 mL         |
| 7004O                 | Tapas ópticas   | -        | 4 tiras de 8 tapones  |

## Material y equipamiento necesario, no proporcionado

- Kit de extracción de DNA
- Equipo de PCR a tiempo real (ver Adjunto I)
- Centrífuga para tubos de 1,5 mL
- Vortex
- Micropipetas (1-20 µL, 20-200 µL)
- Puntas con filtro
- Guantes desechables sin polvo

## Condiciones de Transporte y conservación

- El transporte y almacenaje de los kits puede realizarse de 2-40°C hasta la fecha de caducidad indicada en la etiqueta.
- El control positivo resuspendido debe ser almacenado a -20°C. Para evitar ciclos repetidos de congelación y descongelación, se recomienda distribuir en alícuotas.
- Conservar los reactivos en oscuridad.

## Resumen

*Cryptosporidium parvum* es un parásito protozoario coccídiano responsable de enfermedades gastrointestinales en humanos. De entre todas las especies del género *Cryptosporidium* que se han identificado, *C. parvum* y *C. hominis* se consideran las principales especies asociadas a enfermedades humanas.

El género *Entamoeba* contiene muchas especies, seis de las cuales se encuentran en el tracto intestinal humano: *E. histolytica*, *E. dispar*, *E. moshkovskii*, *E. coli*, *E. hartmanni*, y *E. polecki*. De estas especies, solo *E. histolytica* está asociada con daños patológicos, sin embargo, la habilidad de las otras especies de causar enfermedad no está del todo clara. *Entamoeba dispar* ha sido clasificada tradicionalmente como no patogénica sin embargo algunas cepas se han visto relacionadas con abscesos hepáticos amebianos y colitis humana. El diagnóstico en laboratorios se basa en la microscopia, detección del antígeno y análisis del ácido nucleico.

*Giardia lamblia* (sinónimos: *Giardia intestinalis* y *Giardia duodenalis*) es un protozoó comúne que causa una de las enfermedades parasitarias intestinales más frecuentemente diagnosticadas, giardiasis. Se han detectado un gran número de diferentes genotipos o grupos genéticos de *G. lamblia* (desde A hasta H); sin embargo, son principalmente los grupos A y B los que infectan a los seres humanos. El gran impacto de esta enfermedad se produce en países en vías de desarrollo, aunque el parásito se encuentra distribuido a lo largo de todo el mundo. Las principales rutas de transmisión son a través de persona a persona por vía fecal-oral, así como a través de agua o alimentos contaminados.

## Principio de la prueba

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia se basa en la amplificación a tiempo real de un fragmento de una región diana conservada del gen 18S rRNA para *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* y *Giardia lamblia*. Tras la extracción de DNA, la presencia de *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* y/o *Giardia lamblia* se detecta mediante un aumento de la fluorescencia observada durante la reacción, tras la hidrólisis de la sonda fluorescente.

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia, se trata de una prueba *lista para usar* que contiene en cada pocillo todos los reactivos necesarios en formato estabilizado para llevar a cabo la PCR a tiempo real. Además, un control interno permite la detección de una posible reacción de inhibición. Los canales de detección de las secuencias diana se describen a continuación:

| Diana                        | Canal detección                            |
|------------------------------|--|
| <i>Cryptosporidium</i>       | Cy5  |
| <i>Entamoeba histolytica</i> | ROX  |
| <i>Giardia lamblia</i>       | FAM  |
| Control interno              | HEX, VIC o JOE (según el equipo utilizado) |

## Precauciones

- Diseñado para uso profesional de diagnóstico *in vitro*.
- No utilizar el kit después de la fecha de caducidad.
- No mezclar reactivos de otros kits y/o diferentes lotes.
- No utilizar si el kit tiene signos de haber sido abierto o manipulado.
- No utilizar el kit si el material desecante de los diferentes sobres de aluminio está dañado o no está.
- Se recomienda proteger los tubos de la humedad ya que una exposición prolongada puede afectar al rendimiento del producto.
- Trabajar siguiendo las Buenas Prácticas de Laboratorio. Use ropa protectora, guantes desechables, gafas y mascarilla.
- No comer, beber o fumar en la zona de trabajo.
- Es importante seguir un flujo de trabajo en el laboratorio unidireccional: Área de Extracción, Área de Amplificación y Detección. No retornar muestras, equipos ni reactivos a un área anterior.
- Las muestras y todo material en contacto con ellas se deben tratar como potencialmente infecciosos y se deben gestionar según la legislación sobre residuos sanitarios nacional. Tome las precauciones necesarias durante la recogida, almacenamiento, tratamiento y eliminación de muestras.
- Se recomienda la descontaminación periódica de los equipos usados habitualmente, especialmente micropipetas, y de las superficies de trabajo.

## Procedimiento

### Toma de muestra, preparación y extracción de DNA.

Realizar el pretratamiento y el aislamiento de los ácidos nucleicos utilizando un sistema manual o automático compatible con ensayos de PCR en tiempo real. Seguir las instrucciones de uso del fabricante. Los siguientes kits de extracción han sido validados:

Maxwell® RSC Blood DNA Kit, utilizando Maxwell® 16 instrument (Promega)

QIAamp DNA Mini kit (QIAGEN)

QIAamp DNA Stool Mini Kit (QIAGEN)

RIDA® Xtract (r-Biopharm)

Invisorb® Spin Universal Kit (Invitek)

### Preparación del control positivo

Reconstituir el contenido liofilizado del Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia Positive Control (tubo rojo) con 100 µL de agua ultrapura (PCR grade water, tubo blanco). Mezclar hasta conseguir una suspensión homogénea con ayuda del vórtex. Después del primer uso, dispensar en alícuotas para evitar repetidos ciclos de congelación-descongelación y almacenarlo a -20°C.

El control positivo contiene una gran cantidad de copias molde y el riesgo de contaminación es elevado. Por lo tanto, se recomienda abrir y manipular en un área del laboratorio separada de los otros componentes del kit y de las muestras a analizar.

### Preparación de la reacción

- Preparar el número de pocillos necesarios incluyendo muestras y controles (un control positivo y uno negativo).
- Retirar el sello de aluminio que protege las tiras.
- Pipetear 15 µL de la solución de resuspensión (tubo verde) y añadirlos en cada pocillo.
- Pipetear 5 µL de DNA extraído, Control Negativo (tubo amarillo) y Control positivo (tubo rojo) y añadirlos en los pocillos correspondientes.
- Cerrar los pocillos con los tapones suministrados. Centrifugar brevemente (opcional).
- Colocar las tiras en el equipo de PCR a tiempo real.

### Programación del termociclador

Configurar el termociclador siguiendo las siguientes instrucciones:

| Etapa  | Temperatura | Tiempo | Ciclos |
|--|-------------|--------|--------|
| Desnaturalización inicial                      | 95°C        | 2 min  | 1      |
| Desnaturalización                              | 95°C        | 10 seg |        |
| Hibridación/Elongación<br>(Recogida de datos*) | 60°C        | 50 seg | 45     |

Los datos de fluorescencia deben recogerse durante la etapa de hibridación (\*) a través de los canales Cy5 (*Cryptosporidium*), ROX (*Entamoeba histolytica*), FAM (*Giardia lamblia*) y los canales HEX, JOE o VIC (Control Interno). En los termocicladores Applied Biosystems 7500 Fast, y Stratagene Mx3005P™ comprobar que la opción del control pasivo ROX esta desactivada (ver Adjunto II).

### Análisis e interpretación de resultados

El análisis de las muestras se realiza con el software propio del equipo de PCR a tiempo real de acuerdo con las instrucciones de uso del fabricante.

Antes de analizar el resultado de las muestras clínicas debe validarse el resultado de los controles:

#### Control positivo

El control positivo utilizado en cada serie debe mostrar una curva de amplificación en los canales de *Cryptosporidium* (Cy5), *Entamoeba histolytica* (ROX) y *Giardia lamblia* (FAM).

#### Control negativo

El control negativo incluido en cada serie debe mostrar la ausencia de señal de Cy5, ROX y FAM.

El experimento es inválido si hay señal de amplificación en el control negativo o ausencia de la señal en el control positivo. El ensayo se debe de repetir.

Con la ayuda de la siguiente tabla, analizar los resultados:

| <i>Cryptosporidium</i><br>(Cy5) | <i>Entamoeba histolytica</i><br>(ROX) | <i>Giardia lamblia</i><br>(FAM) | Control Interno | Control Negativo | Control Positivo | Interpretación  |
|---------------------------------|---------------------------------------|---------------------------------|-----------------|------------------|------------------|---|
| +                               | +                                     | +                               | +/-             | -                | +                | <i>Cryptosporidium, Entamoeba histolytica y Giardia</i> Positivos                         |
| -                               | -                                     | -                               | +               | -                | +                | <i>Cryptosporidium, Entamoeba histolytica y Giardia</i> Negativos                         |
| +                               | -                                     | -                               | +/-             | -                | +                | <i>Cryptosporidium</i> Positivo, <i>Entamoeba histolytica</i> y <i>Giardia</i> Negativos  |
| +                               | +                                     | -                               | +/-             | -                | +                | <i>Cryptosporidium</i> y <i>Entamoeba histolytica</i> Positivos, <i>Giardia</i> Negativos |
| +                               | -                                     | +                               | +/-             | -                | +                | <i>Cryptosporidium</i> y <i>Giardia</i> Positivos, <i>Entamoeba histolytica</i> Negativo  |
| -                               | +                                     | -                               | +/-             | -                | +                | <i>Entamoeba histolytica</i> Positivo, <i>Cryptosporidium</i> y <i>Giardia</i> Negativos  |
| -                               | +                                     | +                               | +/-             | -                | +                | <i>Entamoeba histolytica</i> y <i>Giardia</i> Positivos, <i>Cryptosporidium</i> Negativo  |
| -                               | -                                     | +                               | +/-             | -                | +                | <i>Giardia</i> Positivo, <i>Cryptosporidium</i> y <i>Entamoeba histolytica</i> Negativos  |
| +                               | +                                     | +                               | +               | +                | +                | Inválido  |
| -                               | -                                     | -                               | -               | -                | -                | Inválido  |

**Positivo (+):** Señal de amplificación

**Negativo (-):** No hay señal de amplificación

Si las muestras negativas para todos los parásitos no muestran un resultado positivo para el control interno, se debe repetir el ensayo diluyendo la muestra original 1:10 o repetir la extracción de los ácidos nucleicos debido a posibles problemas causados por inhibidores de PCR.

## Control de Calidad

Con el fin de confirmar el correcto funcionamiento de la técnica de diagnóstico molecular, se incluye un Control Interno (CI) en cada reacción. Además, un control positivo y uno negativo se debe de incluir en cada ensayo para una correcta interpretación de los resultados.

## Características técnicas

### Sensibilidad y especificidad clínica

Un total de 172 muestras fecales humanas fueron analizadas mediante Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia, RIDA®GENE Parasitic Stool Panel (r-Biopharm) y FTD Stool parasites (fast-track DIAGNOSTICS) para *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* y *Giardia lamblia*.

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia detectó *Cryptosporidium* en 38 muestras positivas. Esta prueba incluso identificó 3 muestras adicionales como positivas débiles, cuyo resultado pudo ser confirmado por un kit comercial de PCR en tiempo real (Hadfield et al., 2011).

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia detectó *Entamoeba histolytica* en 8 muestras positivas (6 especímenes clínicos y 2 muestras contaminadas con *E. histolytica* antes de la extracción de DNA). Esta prueba incluso identificó 1 muestra adicional como positiva débil, la cual había sido considerada como positiva para *Entamoeba* mediante examen microscópico.

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia detectó *Giardia lamblia* en 58 muestras positivas. Además, se identificaron 2 muestras adicionales como positivas débiles.

Los resultados muestran una alta sensibilidad y especificidad para detectar *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* y *Giardia lamblia* utilizando Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia kit.

### Sensibilidad analítica

La sensibilidad analítica fue determinada a partir de diluciones seriadas (1:10) del DNA molde de los diferentes parásitos ( $10^7$ - $10^1$  copias/reacción). Este ensayo tiene un límite de detección de  $\geq 10$  copias de DNA por reacción para *G. lamblia* y *E. histolytica* y de  $\geq 50$  copias de DNA por reacción para *Cryptosporidium*.

### Especificidad analítica

La especificidad analítica para la detección de *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* y *Giardia lamblia* fue confirmada probando un panel compuesto por diferentes microorganismos. No se observaron reacciones cruzadas de *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* y *Giardia lamblia* entre ninguna de las especies:

| Pruebas de reactividad cruzada             |  |  |
|--|--|--|
| <i>Shigella flexneri</i>                   | <i>Proteus vulgaris</i>                              | <i>Enterococcus faecalis</i>                     |
| <i>Shigella dysenteriae</i>                | <i>Aeromonas hydrophila</i> subsp. <i>hydrophila</i> | <i>Yersinia enterocolitica</i> O:3               |
| <i>Salmonella typhi</i>                    | <i>Citrobacter freundii</i>                          | <i>Yersinia enterocolitica</i> O:9               |
| <i>Salmonella paratyphi A</i>              | <i>Staphylococcus aureus</i> subsp. <i>aureus</i>    | <i>Bacteroides fragilis</i>                      |
| <i>Salmonella paratyphi B</i>              | <i>Serratia liquefaciens</i>                         | Adenovirus serotipo 40                           |
| <i>Salmonella typhimurium</i>              | <i>Vibrio parahaemolyticus</i>                       | Adenovirus serotipo 41                           |
| <i>Salmonella bongori</i>                  | <i>Clostridium difficile</i>                         | Rotavirus A                                      |
| <i>Salmonella enteritidis</i>              | <i>Clostridium perfringens</i>                       | Norovirus Genotipo I y II                        |
| <i>Salmonella enterica</i> subsp. entérica | <i>Enterotoxigenic Escherichia coli</i>              | Astrovirus Genotipo I-VIII                       |
| <i>Salmonella pullorum</i>                 | <i>Enteropathogenic Escherichia coli</i>             | <i>Campylobacter lari</i>                        |
| <i>Salmonella gallinarum</i>               | <i>Klebsiella oxytoca</i>                            | <i>Campylobacter fetus</i>                       |
| <i>Helicobacter pylori</i>                 | <i>Listeria monocytogenes</i>                        | <i>Campylobacter coli</i>                        |
| <i>Helicobacter hepaticus</i>              | <i>Candida albicans</i>                              | <i>Campylobacter jejuni</i> subsp. <i>jejuni</i> |
| <i>Helicobacter cinaedi</i>                | <i>Arcobacter butzleri</i>                           | <i>Campylobacter upsaliensis</i>                 |
| <i>Helicobacter heilmannii</i>             | <i>Pseudomonas aeruginosa</i>                        |  |

### Reactividad analítica

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia Real Time PCR para *Cryptosporidium* ha sido evaluado frente a *Cryptosporidium parvum*, obteniéndose un resultado positivo para todas ellas.

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia Real Time PCR para *Entamoeba histolytica* ha sido evaluado frente a *Entamoeba histolytica* cepa DS4-868, obteniéndose un resultado positivo para todas ellas.

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia Real Time PCR para *Giardia lamblia* ha sido evaluado frente a *Giardia lamblia*, obteniéndose un resultado positivo para todas ellas.

### **Termocicladores compatibles**

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia, ha sido probado en los siguientes equipos:

- Cobas Z480 (Roche)
- 7500 Fast Real-Time PCR System (Applied Biosystems) <sup>II</sup>
- StepOne™ Real-Time PCR System (Applied Biosystems) <sup>II</sup>
- CFX96™ Real-Time PCR Detection System (Bio-Rad)
- AriaMx Real-Time PCR System (Agilent Technologies)
- DTlite Real-Time PCR System (DNA-Technology)
- DTPrime Real Time Detection Thermal Cycler (DNA-Technology)
- Rotor-Gene® Q (Qiagen)<sup>I</sup>
- SmartCycler® (Cepheid)

<sup>I</sup>: Para los equipos Rotor-Gene® Q y SmartCycler® el producto debe ser reconstituido y trasvasado a los tubos específicos de cada uno de los equipos.

<sup>II</sup>: En el caso de utilizar el equipo Applied Biosystems 7500 Fast con tiras, se recomienda colocar el soporte adecuado para los tubos (Ref. PN 4388506).

### **Limitaciones**

- Esta prueba proporciona un diagnóstico preliminar de infección por *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* y *Giardia lamblia*. Todos los resultados obtenidos deben ser interpretados por un especialista junto con la información clínica y los hallazgos de laboratorio disponibles.
- Este ensayo ha sido probado en muestras fecales humanas. El uso de otras muestras no se ha establecido.
- El correcto funcionamiento de la prueba depende de la calidad de la muestra; el DNA deber ser extraído de forma adecuada de las muestras clínicas humanas. Una forma inadecuada de recolección, almacenaje y/o transporte de las muestras puede dar lugar a falsos negativos.
- Se puede detectar un bajo número de copias del DNA molde diana por debajo del límite de detección, pero los resultados pueden no ser reproducibles.
- Existe la posibilidad de falsos positivos debido a la contaminación cruzada con los diferentes parásitos, ya sea por muestras que contienen altas concentraciones de DNA molde diana o por contaminación por arrastre a partir de productos de PCR de reacciones anteriores.

## Adjunto I. Compatibilidad de los termocicladores a tiempo real más usuales

Los termocicladores más usuales se enumeran en la siguiente tabla separados por tipo de tubo. Si no encuentra su termocicador, póngase en contacto con su proveedor:

| Termocicladores con bloque de bajo perfil    | Termocicladores con bloque de alto perfil    |
|--|--|
| <b>Agilent Technologies</b>                  | <b>Abbott</b>                                |
| AriaMx Real-Time PCR System                  | Abbott m2000 Real-Time System                |
| <b>Applied Biosystems</b>                    | <b>Applied Biosystems</b>                    |
| 7500 Fast Real-Time PCR System               | 7300 Real-Time PCR System                    |
| 7500 Fast Dx Real-Time PCR System            | 7500 Real-Time PCR System                    |
| QuantStudio™12K Flex 96-well Fast            | 7900 HT Real-Time PCR System                 |
| QuantStudio™ 6 Flex 96-well Fast             | ABI PRISM 7000                               |
| QuantStudio™ 7 Flex 96-well Fast             | ABI PRISM 7700                               |
| QuantStudio™ 5 Real-Time PCR System          | QuantStudio™ 12K Flex 96-well                |
| QuantStudio™ 3 Real-Time PCR System          | QuantStudio™ 6 Flex 96-well                  |
| StepOne Plus™ Real-Time PCR System           | QuantStudio™ 7 Flex 96-well                  |
| StepOne™ Real-Time PCR System                | QuantStudio™ 5 Real-Time PCR System          |
| ViiA™ 7 Fast Real-Time PCR System            | QuantStudio™ 3 Real-Time PCR System          |
| <b>BIONEER</b>                               | ViiA™ 7 Real-Time PCR System                 |
| Exicycler™ 96                                | <b>Analytik Jena Biometra</b>                |
| <b>Bio-Rad</b>                               | TOptical                                     |
| CFX96™ Real-Time PCR Detection System        | qTOWER 2.0                                   |
| Mini Opticon™ Real-Time PCR Detection System | <b>BIONEER</b>                               |
| <b>Cepheid</b>                               | Exicycler™ 96                                |
| SmartCycler®                                 | <b>Bio-Rad</b>                               |
| <b>Qiagen</b>                                | CFX96™ Deep Well Real-Time PCR               |
| Rotor-Gene® Q                                | iCycler iQ™ Real-Time PCR                    |
| <b>Roche</b>                                 | iCycler iQ™ 5 Real-Time PCR                  |
| LightCycler ®480 Real-Time PCR System        | MyIQ™ Real-Time PCR Detection System         |
| LightCycler ®96 Real-Time PCR System         | MyIQ™ 2 Real-Time PCR Detection System       |
| Cobas z480 Analyzer                          | <b>Cepheid</b>                               |
|  | SmartCycler®                                 |
|  | <b>DNA-Technology</b>                        |
|  | DTlite Real-Time PCR System *                |
|  | DTprime Real-time Detection Thermal Cycler * |
|  | <b>Eppendorf</b>                             |
|  | Mastercycler™ ep realplex                    |
|  | <b>Qiagen</b>                                |
|  | Rotor-Gene® Q                                |
|  | <b>Stratagene/ Agilent Technologies</b>      |
|  | Mx3000P™ Real Time PCR System                |
|  | Mx3005P™ Real Time PCR System                |

\* Ver Adjunto III para configurar los valores de exposición

## Adjunto II. Canales de detección de los equipos a tiempo real

Los canales de fluorescencia de algunos de los termocicladores a tiempo real más comunes se especifican en la siguiente tabla:

| Termociclador                       | Canal Vitassay | Canal de Detección | Observaciones  |
|-------------------------------------|----------------|--------------------|--|
| <b>Bio-Rad CFX96™</b>               | FAM            | FAM                |  |
|                                     | HEX            | HEX                |  |
|                                     | ROX            | ROX                |  |
|                                     | Cy5            | Cy5                |  |
| <b>Applied Biosystems ABI 7500</b>  | FAM            | FAM                | Opción del control pasivo ROX desactivada  |
|                                     | HEX            | VIC                |  |
|                                     | ROX            | ROX                |  |
|                                     | Cy5            | Cy5                |  |
| <b>Roche Lightcycler®480II</b>      | FAM            | 465/510            | Se requiere compensación de color  |
|                                     | HEX            | 533/580            |  |
|                                     | ROX            | 533/610            |  |
|                                     | Cy5            | 618/660            |  |
| <b>Cepheid Smartcycler®</b>         | FAM            | Channel 1          |  |
|                                     | HEX            | Channel 2          |  |
|                                     | ROX            | Channel 3          |  |
|                                     | Cy5            | Channel 4          |  |
| <b>Abbott m2000rt</b>               | FAM            | FAM                |  |
|                                     | HEX            | VIC                |  |
|                                     | ROX            | ROX                |  |
|                                     | Cy5            | Cy5                |  |
| <b>Stratagene Mx3000P™ Mx3005P™</b> | FAM            | FAM                | Opción del control pasivo ROX desactivada  |
|                                     | HEX            | HEX                |  |
|                                     | ROX            | ROX                |  |
|                                     | Cy5            | Cy5                |  |
| <b>Agilent Technologies AriaMx</b>  | FAM            | FAM                |  |
|                                     | HEX            | HEX                |  |
|                                     | ROX            | ROX                |  |
|                                     | Cy5            | Cy5                |  |
| <b>Qiagen Rotor-Gene® Q</b>         | FAM            | Green              | Al configurar los canales, presione el botón "Gain Optimisation" y después vaya a "Optimise Acquiring". La fluorescencia del apartado Target Sample Range tiene que estar entre 5 y 10 FI para cada canal. Además, marque la opción "Perform Optimisation Before 1st Acquisition". |
|                                     | HEX            | Yellow             |  |
|                                     | ROX            | Orange             |  |
|                                     | Cy5            | Red                |  |
| <b>BIONEER Exicycler™ 96</b>        | FAM            | FAM                |  |
|                                     | HEX            | JOE                |  |
|                                     | ROX            | ROX                |  |
|                                     | Cy5            | Cy5                |  |

### Adjunto III. Configuración de los valores de exposición

Los valores de exposición de algunos termocicladores se deben ajustar para su correcto funcionamiento. Establecer los valores de exposición de la siguiente manera:

| Termociclador   | Canal Vitassay | Valor de exposición |
|---|----------------|---------------------|
| DTlite Real-Time PCR System (DNA-Technology)                | FAM            | 500                 |
|   | HEX            | 500                 |
|   | ROX            | 500                 |
|   | Cy5            | 500                 |
| DTprime Real-time Detection Thermal Cycler (DNA-Technology) | FAM            | 500                 |
|   | HEX            | 1000                |
|   | ROX            | 1000                |
|   | Cy5            | 1000                |



## Intended use

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia allows the detection and differentiation of *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and *Giardia lamblia* by real-time PCR in clinical samples. The product is intended for use in the diagnosis of *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and/or *Giardia lamblia* infections alongside clinical data of the patient and other laboratory tests outcomes.

## References

|  |         |
|--|---------|
| Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia 4x8-well strip, low profile  | 7041012 |
| Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia 4x8-well strip, high profile | 7042012 |

## Reagents provided

In references 7041012 and 7042012:

| Reference             | Reagent/Material  | Colour | Amount           |
|-----------------------|---|--------|------------------|
| 7041S012/<br>7042S012 | Cryptosporidium +<br>Entamoeba histolytica +<br>Giardia strips low/high profile | -      | 4 x 8-well strip |
| 7C012                 | Cryptosporidium +<br>Entamoeba histolytica +<br>Giardia Positive Control        | red    | 1 vial           |
| 7001A                 | PCR grade water   | white  | 1 vial x 1 mL    |
| 7002B                 | Resuspension buffer   | green  | 1 vial x 1,8 mL  |
| 7003N                 | Negative control  | yellow | 1 vial x 1 mL    |
| 7004O                 | Optical caps  | -      | 4 x 8-cap strip  |

## Material and equipment required, not provided

- DNA extraction kit
- Real-time PCR instrument (thermocycler) (Attached I)
- Centrifuge for 1.5 mL tubes
- Vortex
- Micropipettes (1-20 µL, 20-200 µL)
- Filter tips
- Powder-free disposal gloves

## Transport and storage

- The reagents and the test can be shipped and stored at 2-40°C until expiration date stated in the label.
- The resuspended positive control should be stored at -20°C. To avoid repeated freeze/thaw cycles, it is recommended to distribute the content in different aliquots.
- Keep all reagents in the darkness.

## Summary

*Cryptosporidium parvum* is a coccidian protozoan parasite responsible for gastrointestinal illnesses in humans. Among all species which have been identified in the *Cryptosporidium* genus, *C. parvum* and *C. hominis* are considered the main species associated with human disease.

The genus *Entamoeba* contains many species, six of which are found in the human intestinal tract: *E. histolytica*, *E. dispar*, *E. moshkovskii*, *E. coli*, *E. hartmanni*, and *E. polecki*. Of these species, only *E. histolytica* is associated with pathological injuries, but the ability of the other species to cause disease is unclear. *Entamoeba dispar* has been traditionally classified as non-pathogenic but some strains have been involved with amebic liver abscess and human colitis.

*Giardia lamblia* (synonyms are *Giardia intestinalis* and *Giardia duodenalis*) is a common zoonotic protozoan that causes one of the most frequently diagnosed intestinal parasitic disease, giardiasis. A large number of different *G. lamblia* genotypes or assemblages have been detected (A to H); however, humans are mainly infected by assemblages A and B. The largest impact of the disease can be found in developing countries, but the parasite is found worldwide. The main routes of transmission are person-to-person by the fecal-oral route, as well as contaminated food and water.

## Test principle

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia test is based on the real-time amplification of a conserved region of the 18S rRNA gene for the identification of *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and *Giardia lamblia*. After DNA isolation, the presence of *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and/or *Giardia lamblia* is detected by an increase in observed fluorescence during the reaction upon hydrolysis of the fluorescent probe.

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia test is a ready-to-use test which contains in each well all the necessary reagents for real-time PCR assay in a stabilized format. In addition, an internal control allows the detection of a possible reaction inhibition. The detection channels of the target sequences are described below:

| Target                       | Detection Channel                                  |
|------------------------------|--|
| <i>Cryptosporidium</i>       | Cy5  |
| <i>Entamoeba histolytica</i> | ROX  |
| <i>Giardia lamblia</i>       | FAM  |
| Internal control             | HEX, VIC, or JOE (depending on the equipment used) |

## Precautions

- For professional *in vitro* diagnostic use.
- Do not use after expiration date.
- Do not mix components from different kits and/or lots.
- Do not use if package is open or damaged.
- Do not use the kit if the desiccant from the different reagents is not present or broken or if the foil has been broken or damaged.
- Protect the kit against humidity. Prolonged exposure to humidity may affect product performance.
- Follow Good Laboratory Practices. Wear protective clothing, use disposal gloves, goggles, and mask.
- Do not eat, drink, or smoke in the working area.
- The laboratory process must be one-directional, it should begin in the Extraction Area and then move to the Amplification and Detection Areas. Do not return samples, equipment, and reagents to the area in which the previous step was performed.
- Specimens and reagents/materials that have been exposed to them must be treated as potentially infectious. Take necessary precautions during the collection, storage, treatment, and disposal of samples.
- Regular decontamination of commonly used equipment is recommended, especially micropipettes and work surfaces.

## Procedures

### Specimen collection, processing, and DNA extraction

For pre-treatment and nucleic acid isolation, it is recommended to use your optimized manual or automatic system compatible with real-time PCR technology. The assay has been validated with the following extraction kits:

Maxwell® RSC Blood DNA Kit, using the Maxwell® 16 instrument (Promega).

QIAamp DNA Mini kit (QIAGEN).

QIAamp DNA Stool Mini Kit (QIAGEN).

RIDA® Xtract (r-Biopharm).

Invisorb® Spin Universal Kit (Invitek).

## Positive control preparation

Reconstitute the lyophilized Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia Positive Control (red tube) with the 100 µL of PCR grade water (white tube). To ensure a complete resuspension, vortex the tube thoroughly. After first use, dispense into aliquots to avoid multiple freeze-thaw cycles, and store them at -20°C.

This component contains high copies number template and is a very significant contamination risk. Therefore, we recommend open and manipulate it in a separate laboratory area away from the other components.

## Reaction setup

- Separate the number of required reactions including samples and controls. Remember that one positive and one negative control must be included in each run.
- Peel off protective aluminium seal from the strips.
- Pipette 15 µL of Resuspension buffer (green tube) and add them into each well.
- Pipette 5 µL of DNA sample, negative and positive controls and add them into the corresponding wells.
- Cover the wells with the caps provided. Spin down briefly (optional).
- Place the strips in the Real-time PCR instrument.

## Programme your thermocycler

Set your thermocycler following the conditions below:

| Step                                      | Temperature | Time   | Cycles |
|---|-------------|--------|--------|
| Initial denaturation                      | 95°C        | 2 min  | 1      |
| Denaturation                              | 95°C        | 10 sec | 45     |
| Annealing/Extension<br>(Data collection*) | 60°C        | 50 sec |        |

Set the fluorescence data collection during the extension step (\*) through the Cy5 (*Cryptosporidium*), ROX (*Entamoeba histolytica*), FAM (*Giardia lamblia*) and HEX, JOE, or VIC channels (Internal Control (IC)). If you use the Applied Biosystems 7500 Fast or the Stratagene Mx3005P™ check that passive reference option ROX is none. (Attached II).

## Analysis and interpretation of results

The analysis of the results is done by the software itself of the used real-time PCR system following manufacturer's instructions.

For a valid diagnostic test run, the following control conditions must be met:

### Positive control

The positive controls used in each run, must show an amplification curve for Cy5 (*Cryptosporidium*), ROX (*Entamoeba histolytica*) and FAM (*Giardia lamblia*), which validates the reaction.

### Negative control

The negative controls included in each run, must show the absence of signal in Cy5, ROX and FAM which validates the reaction.

The experiment seems to be failed if there is signal of amplification in negative control or absence of signal in the positive well. The assay should be repeated.

The result interpretation is summarized in the following table:

| <i>Cryptosporidium</i><br>(Cy5) | <i>Entamoeba histolytica</i><br>(ROX) | <i>Giardia lamblia</i><br>(FAM) | Internal Control | Negative Control | Positive Control | Interpretation   |
|---------------------------------|---------------------------------------|---------------------------------|------------------|------------------|------------------|--|
| +                               | +                                     | +                               | +/-              | -                | +                | <i>Cryptosporidium, Entamoeba histolytica and Giardia lamblia Positives</i>          |
| -                               | -                                     | -                               | +                | -                | +                | <i>Cryptosporidium, Entamoeba histolytica and Giardia lamblia Negatives</i>          |
| +                               | -                                     | -                               | +/-              | -                | +                | <i>Cryptosporidium Positive, Entamoeba histolytica and Giardia lamblia Negatives</i> |
| +                               | +                                     | -                               | +/-              | -                | +                | <i>Cryptosporidium and Entamoeba histolytica Positives, Giardia lamblia Negative</i> |
| +                               | -                                     | +                               | +/-              | -                | +                | <i>Cryptosporidium and Giardia lamblia Positives, Entamoeba histolytica Negative</i> |
| -                               | +                                     | -                               | +/-              | -                | +                | <i>Entamoeba histolytica Positive, Cryptosporidium and Giardia lamblia Negatives</i> |
| -                               | +                                     | +                               | +/-              | -                | +                | <i>Entamoeba histolytica and Giardia lamblia Positives, Cryptosporidium Negative</i> |
| -                               | -                                     | +                               | +/-              | -                | +                | <i>Giardia lamblia Positive, Cryptosporidium and Entamoeba histolytica Negatives</i> |
| +                               | +                                     | +                               | +                | +                | +                | Invalid  |
| -                               | -                                     | -                               | -                | -                | -                | Invalid  |

(+) Positive: Amplification signal

(-) Negative: No amplification signal

If the negative samples do not show a positive result for the internal control, they should be retested from the diluted original sample 1:10 or the nucleic acid extraction must be repeated due to possible problems caused by PCR inhibitors.

## Quality Control

To confirm the appropriate performance of the molecular diagnostic technique, an Internal Control (IC) is included in each reaction. Besides, a positive and a negative control must be included in each assay to interpret the results correctly.

## Performance evaluation

### Clinical sensitivity and specificity

A total of 172 faecal specimens from symptomatic patients were tested by Real Time PCR using Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia and RIDA®GENE Parasitic Stool Panel (R-biopharm) and FTD Stool parasites (fast-track DIAGNOSTICS) for *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and *Giardia lamblia*.

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia detected *Cryptosporidium* in 38 positive samples. This test identified even 3 additional low positives that could be confirmed as positive by an additional commercial Real Time PCR Kit (Hadfield et al., 2011).

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia detected *Entamoeba histolytica* in 8 positive samples (6 clinical specimens and 2 samples which were spiked with culture of *E. histolytica* prior to DNA extraction). This test identified even 1 additional low positive, which had been considered positive for *Entamoeba* by microscopic examination.

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia detected *Giardia lamblia* in 58 positive samples. Besides, two additional low positive samples were identified by Vitassay test.

The results show a high sensitivity and specificity for detecting *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and *Giardia lamblia* using Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia kit.

### Analytical sensitivity

The analytical sensitivity was determined by analysis of 10-fold dilution series of *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and *Giardia lamblia* templates ranging from  $10^7$  to  $10^1$  copies/reaction. This assay has a detection limit of  $\geq 10$  DNA copies per reaction for *G. lamblia* and *E. histolytica* and  $\geq 50$  DNA copies per reaction for *Cryptosporidium*.

### Analytical specificity

The analytical specificity for *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and *Giardia lamblia* was tested within the panel of different microorganisms. No cross-reactivity of *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and *Giardia lamblia* was observed between any of the species:

| Cross-reactivity assay                            |  |  |
|---|--|--|
| <i>Shigella flexneri</i>                          | <i>Proteus vulgaris</i>                              | <i>Enterococcus faecalis</i>                     |
| <i>Shigella dysenteriae</i>                       | <i>Aeromonas hydrophila</i> subsp. <i>hydrophila</i> | <i>Yersinia enterocolitica</i> O:3               |
| <i>Salmonella typhi</i>                           | <i>Citrobacter freundii</i>                          | <i>Yersinia enterocolitica</i> O:9               |
| <i>Salmonella paratyphi A</i>                     | <i>Staphylococcus aureus</i> subsp. <i>aureus</i>    | <i>Bacteroides fragilis</i>                      |
| <i>Salmonella paratyphi B</i>                     | <i>Serratia liquefaciens</i>                         | Adenovirus serotype 40                           |
| <i>Salmonella typhimurium</i>                     | <i>Vibrio parahaemolyticus</i>                       | Adenovirus serotype 41                           |
| <i>Salmonella bongori</i>                         | <i>Clostridium difficile</i>                         | Rotavirus A                                      |
| <i>Salmonella enteritidis</i>                     | <i>Clostridium perfringens</i>                       | Norovirus Genotype I and II                      |
| <i>Salmonella enterica</i> subsp. <i>entérica</i> | <i>Enterotoxigenic Escherichia coli</i>              | Astrovirus Genotype I-VIII                       |
| <i>Salmonella pullorum</i>                        | <i>Enteropathogenic Escherichia coli</i>             | <i>Campylobacter lari</i>                        |
| <i>Salmonella gallinarum</i>                      | <i>Klebsiella oxytoca</i>                            | <i>Campylobacter fetus</i>                       |
| <i>Helicobacter pylori</i>                        | <i>Listeria monocytogenes</i>                        | <i>Campylobacter coli</i>                        |
| <i>Helicobacter hepaticus</i>                     | <i>Candida albicans</i>                              | <i>Campylobacter jejuni</i> subsp. <i>jejuni</i> |
| <i>Helicobacter cinaedi</i>                       | <i>Arcobacter butzleri</i>                           | <i>Campylobacter upsaliensis</i>                 |
| <i>Helicobacter heilmannii</i>                    | <i>Pseudomonas aeruginosa</i>                        |  |

### Analytical reactivity

Analytical reactivity of Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia for *Cryptosporidium* was evaluated against *Cryptosporidium parvum*, showing positive results.

Analytical reactivity of Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia for *Entamoeba histolytica* was evaluated against *Entamoeba histolytica* strain DS4-868, showing positive results.

Analytical reactivity of Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia for *Giardia lamblia* was evaluated against *Giardia lamblia*, showing positive results.

### Compatibles real-time PCR equipment

Vitassay qPCR Cryptosporidium + Entamoeba histolytica + Giardia has been validated on the following equipment:

- Cobas Z480 (Roche)
- 7500 Fast Real-Time PCR System (Applied Biosystems) <sup>II</sup>
- StepOne™ Real-Time PCR System (Applied Biosystems) <sup>II</sup>
- CFX96™ Real-Time PCR Detection System (Bio-Rad)
- AriaMx Real-Time PCR System (Agilent Technologies)
- DTLite Real-Time PCR System (DNA-Technology)
- DTPrime Real Time Detection Thermal Cycler (DNA-Technology)
- Rotor-Gene® Q (Qiagen)<sup>I</sup>

- SmartCycler® (Cepheid)<sup>I</sup>

<sup>I</sup>: For Rotor-Gene® Q and SmartCycler® thermocyclers the product should be reconstituted following the procedure and transferred into specific Rotor-Gene® Q and/or SmartCycler tubes.

<sup>II</sup>: When using the Applied Biosystems 7500 Fast with strips it is recommend placing a plate holder for the tubes (Ref. PN 4388506).

## Limitations

- This test provides a presumptive diagnosis of *Cryptosporidium*, *Entamoeba histolytica* and/or *Giardia lamblia* infection. All results must be interpreted by a specialist together with other clinical information and laboratory findings available to the physician.
- This assay was tried with human faecal samples. The use of other samples has not been established.
- The quality of the test depends on the quality of the sample; proper DNA from clinical specimens must be extracted. Unsuitable collection, storage and/or transport of specimens may give false negative results.
- Extremely low levels of target below the limit of detection may be detected, but results may not be reproducible.
- There is a possibility of false positive results due to cross-contamination by the different parasites, either samples containing high concentrations of target DNA or contamination due to PCR products from previous reactions.

## Attached I. Compatibility of the most common real-time PCR equipment

The most common thermocyclers are listed in the following table separated by tube type. If you do not find your thermocycler, please contact with your supplier.

| Low profile Block Thermocyclers              | High profile Block Thermocyclers             |
|--|--|
| <b>Agilent Technologies</b>                  | <b>Abbott</b>                                |
| AriaMx Real-Time PCR System                  | Abbott m2000 Real-Time System                |
| <b>Applied Biosystems</b>                    | <b>Applied Biosystems</b>                    |
| 7500 Fast Real-Time PCR System               | 7300 Real-Time PCR System                    |
| 7500 Fast Dx Real-Time PCR System            | 7500 Real-Time PCR System                    |
| QuantStudio™12K Flex 96-well Fast            | 7900 HT Real-Time PCR System                 |
| QuantStudio™ 6 Flex 96-well Fast             | ABI PRISM 7000                               |
| QuantStudio™ 7 Flex 96-well Fast             | ABI PRISM 7700                               |
| QuantStudio™ 5 Real-Time PCR System          | QuantStudio™ 12K Flex 96-well                |
| QuantStudio™ 3 Real-Time PCR System          | QuantStudio™ 6 Flex 96-well                  |
| StepOne Plus™ Real-Time PCR System           | QuantStudio™ 7 Flex 96-well                  |
| StepOne™ Real-Time PCR System                | QuantStudio™ 5 Real-Time PCR System          |
| ViiA™ 7 Fast Real-Time PCR System            | QuantStudio™ 3 Real-Time PCR System          |
| <b>BIONEER</b>                               | ViiA™ 7 Real-Time PCR System                 |
| Exicycler™ 96                                | <b>Analytik Jena Biometra</b>                |
| <b>Bio-Rad</b>                               | TOptical                                     |
| CFX96™ Real-Time PCR Detection System        | qTOWER 2.0                                   |
| Mini Opticon™ Real-Time PCR Detection System | <b>BIONEER</b>                               |
| <b>Cepheid</b>                               | Exicycler™ 96                                |
| SmartCycler®                                 | <b>Bio-Rad</b>                               |
| <b>Qiagen</b>                                | CFX96™ Deep Well Real-Time PCR               |
| Rotor-Gene® Q                                | iCycler iQ™ Real-Time PCR                    |
| <b>Roche</b>                                 | iCycler iQ™ 5 Real-Time PCR                  |
| LightCycler ®480 Real-Time PCR System        | MyiQ™ Real-Time PCR Detection System         |
| LightCycler ®96 Real-Time PCR System         | MyiQ™ 2 Real-Time PCR Detection System       |
| Cobas z480 Analyzer                          | <b>Cepheid</b>                               |
|  | SmartCycler®                                 |
|  | <b>DNA-Technology</b>                        |
|  | DTlite Real-Time PCR System *                |
|  | DTprime Real-time Detection Thermal Cycler * |
|  | <b>Eppendorf</b>                             |
|  | Mastercycler™ ep realplex                    |
|  | <b>Qiagen</b>                                |
|  | Rotor-Gene® Q                                |
|  | <b>Stratagene/ Agilent Technologies</b>      |
|  | Mx3000P™ Real Time PCR System                |
|  | Mx3005P™ Real Time PCR System                |

\* See Attached III to configure exposure settings.

## Attached II. Detection channels of most common real time PCR equipment

The fluorescence detection channels of some of most common Real-Time PCR thermocyclers are specified in the following table:

| Thermocycler                                  | Vitassay Channel | Detection Channel | Observations  |
|---|------------------|-------------------|---|
| <b>Bio-Rad CFX96™</b>                         | FAM              | FAM               |   |
|   | HEX              | HEX               |   |
|   | ROX              | ROX               |   |
|   | Cy5              | Cy5               |   |
| <b>Applied Biosystems ABI 7500</b>            | FAM              | FAM               | Passive reference option ROX is none.   |
|   | HEX              | VIC               |   |
|   | ROX              | ROX               |   |
|   | Cy5              | Cy5               |   |
| <b>Roche Lightcycler®480II</b>                | FAM              | 465/510           | Color Compensation required   |
|   | HEX              | 533/580           |   |
|   | ROX              | 533/610           |   |
|   | Cy5              | 618/660           |   |
| <b>Cepheid Smartcycler®</b>                   | FAM              | Channel 1         |   |
|   | HEX              | Channel 2         |   |
|   | ROX              | Channel 3         |   |
|   | Cy5              | Channel 4         |   |
| <b>Abbott m2000rt</b>                         | FAM              | FAM               |   |
|   | HEX              | VIC               |   |
|   | ROX              | ROX               |   |
|   | Cy5              | Cy5               |   |
| <b>Agilent Technologies Mx3000P™ Mx3005P™</b> | FAM              | FAM               | Passive reference option ROX is none.   |
|   | HEX              | HEX               |   |
|   | ROX              | ROX               |   |
|   | Cy5              | Cy5               |   |
| <b>Agilent Technologies AriaMx</b>            | FAM              | FAM               |   |
|   | HEX              | HEX               |   |
|   | ROX              | ROX               |   |
|   | Cy5              | Cy5               |   |
| <b>Qiagen Rotor-Gene® Q</b>                   | FAM              | Green             | In the Channel Setup, click on the "Gain Optimisation" button and then go to "Optimise Acquiring". The fluorescence Target Sample Range must be between 5 and 10 FI for each channel. Also select the option "Perform Optimisation Before 1st Acquisition". |
|   | HEX              | Yellow            |   |
|   | ROX              | Orange            |   |
|   | Cy5              | Red               |   |
| <b>BIONEER Exicycler™ 96</b>                  | FAM              | FAM               |   |
|   | HEX              | JOE               |   |
|   | ROX              | ROX               |   |
|   | Cy5              | Cy5               |   |

### Attached III. Optical measurement exposure setting

The exposure values of some thermocyclers must be adjusted for proper operation. Set exposure values as follows:

| Thermocycler  | Vitassay channel | Exposure values |
|---|------------------|-----------------|
| DTlite Real-Time PCR System (DNA-Technology)                | FAM              | 500             |
|   | HEX              | 500             |
|   | ROX              | 500             |
|   | Cy5              | 500             |
| DTprime Real-time Detection Thermal Cycler (DNA-Technology) | FAM              | 500             |
|   | HEX              | 1000            |
|   | ROX              | 1000            |
|   | Cy5              | 1000            |

## Bibliography/Bibliografía

1. Fontaine M, Guillot E. Development of a TaqMan quantitative PCR assay specific for *Cryptosporidium parvum*. FEMS Microbiol Lett. 2002; 214(1): 13-17.
2. Limor JR, Lal AA, Xiao L. Detection and differentiation of *Cryptosporidium* parasites that are pathogenic for humans by real-time PCR. J Clin Microbiol. 2002; 40(7): 2335-2338.
3. Verweij JJ, Blangé RA, Templeton K, Schinkel J, Brienen EA, van Rooyen MA, van Lieshout L, Polderman AM. Simultaneous detection of *Entamoeba histolytica*, *Giardia lamblia*, and *Cryptosporidium parvum* in fecal samples by using multiplex real-time PCR. J Clin Microbiol 2004; 42(3): 1220-1223.
4. Qvarnstrom Y, James C, Xayavong M, Holloway BP, Visvesvara GS, Sriram R, da Silva AJ. Comparison of real-time PCR protocols for differential laboratory diagnosis of amebiasis. J Clin Microbiol 2005; 43(11): 5491-5497.
5. Stark D, van Hal S, Fotedar R, Butcher A, Marriott D, Ellis J, Harkness J. Comparison of stool antigen detection kits to PCR for diagnosis of amebiasis. J Clin Microbiol 2008; 46(5): 1678-1681.
6. Jerlström-Hultqvist J, Ankarklev J, Svärd SG. Is human giardiasis caused by two different *Giardia* species? Gut Microbes 2010; 1(6): 379-82.
7. Hadfield SJ1, Robinson G, Elwin K, Chalmers RM. Detection and differentiation of *Cryptosporidium* spp. in human clinical samples by use of real-time PCR. J Clin Microbiol. 2011; 49(3): 918-924
8. Liu J, Gratz J, Amour C, Kibiki G, Becker S, Janaki L, Verweij JJ, Taniuchi M, Sobuz SU, Haque R, Haverstick DM, Houpt ER. A laboratory-developed TaqMan Array Card for simultaneous detection of 19 enteropathogens. J Clin Microbiol 2013; 51(2): 472-80.
9. Lau YL, Anthony C, Fakhrurrazi SA, Ibrahim J, Ithoi I, Mahmud R. Real-time PCR assay in differentiating *Entamoeba histolytica*, *Entamoeba dispar*, and *Entamoeba moshkovskii* infections in Orang Asli settlements in Malaysia. Parasit Vectors. 2013; 6(1):250.

## Trademarks

CFX™ and IQ5™ are registered trademarks of Bio-Rad Laboratories.

ABI®, QuantStudio™, StepOnePlus™ and Viia™ are registered trademarks of Thermo Fisher Scientific Inc.

LightCycler® is a registered trademark of Roche.

Mx3000P™ and Mx3005P™ are registered trademarks of Agilent Technologies.

Mastercycler™ is a registered trademark of Eppendorf.

Rotor-Gene® Q is a registered trademark of Qiagen.

SmartCycler® is a registered trademark of Cepheid.

## Symbols for components and reagents / Símbolos para reactivos y productos

|            |  |            |  |            |  |  |  |            |                                   |
|------------|--|------------|--|------------|--|--|--|------------|-----------------------------------|
| <b>IVD</b> | <i>In vitro diagnostic device</i><br><i>Producto para diagnóstico in vitro</i> |            | Contains sufficient for <n> test<br><i>Contiene &lt;n&gt; test</i> | <b>REF</b> | Catalogue number<br><i>Número de referencia</i>  |  | Keep dry<br><i>Almacenar en lugar seco</i>                 |            | Manufacturer<br><i>Fabricante</i> |
|            | Consult instructions for use<br><i>Consultar las instrucciones de uso</i>      | <b>LOT</b> | Batch code (yyyy-xxx)<br><i>Número de lote (yyyy-xxx)</i>          |            | Use by (yyyy-mm-dd: year-month-day)<br><i>Fecha de caducidad (yyyy-mm-dd: año-mes-día)</i> |  | Temperature limitation<br><i>Limitación de temperatura</i> | <b>VOL</b> | Volume<br><i>Volumen</i>          |
| <b>UDI</b> | Unique Device Identifier (UDI)<br><i>Código de Identificación única (UDI)</i>  |            | CE marking<br><i>Marcado CE</i>                                    |            |  |  |  |            |                                   |

| Change Control / Control de cambios |                   |              |
|-------------------------------------|-------------------|--------------|
| Version Nº / Versión Nº             | Changes / Cambios | Date / Fecha |
| 00                                  | Original version  | 04/11/2022   |





# Real-Time PCR Kits

---



**Vitassay**

*identifying pathogens worldwide*

**Vitassay Healthcare, S.L.U**

Parque Tecnológico Walqa

Ctra. N-330 Km. 566

22197 Huesca (Spain)

Ph. (+34) 974 001 193

[info@vitassay.com](mailto:info@vitassay.com)

[www.vitassay.com](http://www.vitassay.com)

F09-81 Rev.00