راهنمای کیت

Chlamydia RQ

تابستان ۱۴۰۴، ویرایش ۱/۰

جهت تشخیص DNA باکتری کلامیدیا تراکوماتیس

به روش Real-Time PCR

مخصوص تحقیقات

24 (Cat#ChlamydiaRQ24)

48 (Cat#ChlamydiaRQ48)

96 (Cat#ChlamydiaRQ96)

NG-WI-ASL-66-100

RUO

شرکت نوین ژن پارس ویرا

تهران، خیابان ایرانشهر، پلاک ۵. کد پستی: ۱۵۸۱۶۳۳۳۳۶

Novin Gene

فهرست مندرجات:

۱. مقدمه ۳
۲. حیطه کاربرد ۳
۳. اطلاعات زمینه ای ۳
۴. اساس آزمایش ۴
۵. محتویات کیت ۴
۶. مدل های بسته بندی ۴
۷. شرایط نگهداری و حمل و نقل کیت ۵
۸. محدودیت کاربرد ۵
۹. سایر موارد مورد نیاز ۵
۱۰. احتیاط و نکات لازم ۶
۱۱. نمونه مناسب و شرایط نگهداری و انتقال آن ۷
۱۲. کنترل داخلی ۷
۱۳. استخراج DNA ۸
۱۴. دستورکار PCR و مراحل آزمایش ۸
۱۵. دستگاه ها و نرم افزارها ۹
۱۶. تنظیم دستگاه Rotor-Gene ۹
۱۷. تنظیم دستگاه StepOne ۱۱
۱۸. تنظیم سایر دستگاه ها ۱۱
۱۹. تحلیل نتایج Rotor-Gene ۱۲

۲۰. تحلیل نتایج StepOne ۱۴
۲۱. میزان حساسیت ۱۶
۲۲. روش امحاء ۱۷
۲۳. پشتیبانی فنی ۱۷
۲۴. اطلاعات تماس ۱۷
۲۵. منابع ۱۸
۲۶. توضیحات برچسب ۱۸

۱. مقدمه

کیت Chlamydia RQ جهت تشخیص DNA باکتری کلامیدیا تراکوماتیس (Chlamydia trachomatis)، به روش Real-time PCR طراحی شده است. در این روش، DNA باکتری به کمک پرایمرها و پروب اختصاصی شناسایی می‌شود. همچنین میکس این کیت حاوی سری ثانویه ای از پرایمرها و پروب جهت شناسایی یک توالی سنتتیک به عنوان کنترل داخلی می‌باشد. کنترل داخلی از گزارش منفی کاذب ناشی از استخراج نامناسب و یا مهار PCR جلوگیری می‌کند. این کیت جهت مصارف تحقیقاتی کاربرد دارد.

۲. حیطه کاربرد

کیت حاضر امکان بررسی نمونه بیمار، جهت تشخیص باکتری کلامیدیا تراکوماتیس (Chlamydia trachomatis)، را به روش Real-Time PCR فراهم می‌کند. این کیت برای استفاده با دستگاه های Rotor-Gene، StepOne و MIC طراحی شده است.

۳. اطلاعات زمینه ای

کلامیدیا تراکوماتیس (Chlamydia trachomatis) یکی از شایع ترین عوامل عفونت های مقاربتی می باشد. این باکتری اغلب باعث عفونت هایی بدون علامت در دستگاه ادراری- تناسلی می‌گردد. به همین جهت تشخیص دیرهنگام این عفونت‌ها سبب تاخیر در درمان شده که منجر به عوارض جدی و گاها دائمی در وضعیت سلامت فرد می‌شود. از جمله این عوارض می‌توان به بیماری‌های التهابی لگنی (pelvic inflammatory) و همچنین ناباروری اشاره کرد.

۴. اساس آزمایش

در این کیت، شناسایی عامل عفونی با استفاده از روش واکنش زنجیره ای پلیمراز Polymerase Chain Reaction/PCR انجام می‌شود. طی این واکنش بخشی از ژنوم عامل عفونی با استفاده از پرایمرهای اختصاصی شناسایی و تکثیر می‌شود. در روش Real-Time PCR توالی تکثیر شده با استفاده از پروب‌های فلورسنت قابل تشخیص می‌گردد. بنابراین، با بررسی میزان فلورسنت در طی واکنش می‌توان وجود عامل عفونی را در نمونه تشخیص داد، بدون آنکه پس از پایان واکنش نیاز به انجام مراحل بعدی باشد. با توجه به اینکه در این روش نیازی به بررسی محصول واکنش با روش‌هایی مشابه الکتروفورز وجود ندارد، امکان ایجاد آلودگی نیز به لحاظ تئوری وجود نخواهد داشت.

۵. محتویات کیت

این کیت شامل یک دفترچه راهنما، فلش کارت و مواد زیر می باشد:

برچسب	محتوا	حجم
Chlamydia Mix	میکس PCR* برای تشخیص Chlamydia trachomatis	۳۶۰ میکرولیتر
STI Pos Ctrl	شاهد مثبت	۱۵۰ میکرولیتر
Internal Ctrl	کنترل داخلی*	۲۵۰ میکرولیتر
Water	آب مخصوص PCR	۲۰۰ میکرولیتر

*۱، ۲، ۴ عدد، به ترتیب برای کیت‌های ۲۴، ۴۸ و ۹۶ واکنشی

۶. مدل های بسته بندی

کیت در قالب های بیست وچهار، چهل و هشت، و نود و شش واکنش بیست و پنج میکرولیتری در دسترس می باشد.

۷. شرایط نگهداری و حمل و نقل کیت

تمامی مواد کیت باید در دمای ۲۰- درجه زیر صفر حمل و نگهداری شوند. در این صورت این مواد تا پایان زمان انقضا کیت که روی کیت و نیز روی هر لوله درج شده است پایدار و قابل استفاده می باشند.

از ذوب و انجماد مکرر محتویات کیت بیش از سه بار خودداری کنید زیرا باعث کاهش حساسیت و عدم کارایی آن ها می شود.

همچنین برای حمل و نقل کیت از یخ خشک استفاده نمایید.

۸. محدودیت کاربرد

- این کیت تنها برای استفاده توسط کاربران حرفه ای و آموزش دیده طراحی شده است.
- تمامی مراحل کار بایستی مطابق دفترچه راهنمای کامل کیت انجام شود و هرگونه تغییری در آن منجر به بروز خطا در نتایج می‌گردد.
- از محتویات کیت نباید پس از گذشت تاریخ انقضای درج شده روی کیت استفاده نمود.
- در صورت تغییر رنگ لیبل حرارتی (به صورتی یا قرمز) حتی به صورت جزئی کیت نباید مورد استفاده قرار گیرد.
- این کیت تنها برای مصارف تحقیقاتی طراحی شده و برای تشخیص طبی (IVD) مورد تایید نمی‌باشد.

۹. سایر موارد مورد نیاز

برای استفاده از این کیت به تجهیزات و اقلام زیر نیاز دارید:

- دستگاه Real-Time PCR به همراه تجهیزات جانبی آن
- سانتریفوژ مخصوص میکروتیوب

- ورتکس (Vortex Mixer)
- بلوک حرارتی رومیزی (Dry Block Heater)
- سمپلر متغیر و سر سمپلر فیلتردار (Nuclease free)
- کیت استخراج DNA
- تیوب ۱/۵ میلی لیتری و میکروتیوب مخصوص Real-Time PCR
- دستکش لاتکس یا نیتریل بدون پودر
- بلوک آلومینیومی (بلوک سرد)

۱۰. احتیاط و نکات لازم

برای پیشگیری از تولید نتایج کاذب به نکات زیر توجه کنید:

- هنگام کار با نمونه بیمار، همیشه فرض را بر آلوده بودن نمونه بگذارید و خطرات بالقوه آن را در نظر داشته باشید.
- در فضای pre-PCR یا Clean Room سه ناحیه را مشخص و از هم تفکیک کنید. این سه فضا شامل فضای نگهداری نمونه و استخراج، فضای آماده سازی مواد (برای انتقال میکس به لوله های PCR) و فضای آماده سازی واکنش (برای افزودن نمونه DNA به لوله PCR) می باشند. هر یک از سه فضای فوق باید وسایل مخصوص به خود داشته باشند به ویژه سمپلر. از جابجایی وسایل بین این سه فضا پرهیز کنید.
- سطوح کار را همیشه قبل از شروع و پس از خاتمه کار با الکل ۷۰ درجه تمیز کنید.
- پیش از باز کردن درپوش تیوب های کیت، آن ها را روی یخ خرد شده نگهداری کنید تا کاملاً ذوب شود. سپس با چند تکان ملایم از مخلوط و یکنواخت شدن محتویات هر تیوب اطمینان حاصل کنید. سپس برای چند ثانیه آن ها را در دور پایین سانترفیوژ کنید.

- در حین کار، محتویات کیت را همیشه روی یخ خرد شده نگهداری کنید. از استفاده از یخ‌های قالبی و سایر موارد به غیر از یخ خرد شده پرهیز کنید.
- از ذوب و انجماد مکرر این مواد و بیش از سه بار خودداری کنید زیرا باعث کاهش حساسیت و عدم کارآیی آنها می‌شود.

۱۱. نمونه مناسب و شرایط نگهداری و انتقال آن

نمونه مناسب برای آزمایش، نمونه ادرار (نمونه از اولین تخلیه صبحگاهی)، سواب واژینال یا دهانه رحم و سواب از مجاری ادراری مردان می‌باشد.
نمونه در دمای ۲ تا ۸ درجه سانتیگراد برای ۴۸ ساعت قابل نگهداری است و برای زمان های طولانی تر می باید در دمای ۲۰ درجه زیر صفر یا پائین تر نگهداری شود. در چنین شرایطی نمونه تا چندین روز پایدار می‌ماند.

۱۲. کنترل داخلی

برای ارزیابی احتمال استخراج نامناسب یا مهار PCR و جلوگیری از نتایج منفی کاذب، این کیت حاوی کنترل داخلی می‌باشد.
کنترل داخلی را می‌توانید در مرحله استخراج استفاده نموده یا آن را صرفاً در مرحله PCR به Chlamydia Mix اضافه نمایید. در حالت اول، کنترل داخلی علاوه بر بررسی مهار واکنش، نشانگر کیفیت استخراج نیز می‌باشد. برای استفاده در مرحله استخراج، کنترل داخلی را پس از افزودن بافر lysis به نمونه، اضافه کنید. میزان مورد نیاز از کنترل داخلی ده درصد حجم حلال نهایی (elution buffer) می‌باشد. یعنی در صورتی که DNA را نهایتاً در ۱۰۰ میکرولیتر بافر حل می‌کنید، ۱۰ میکرولیتر از کنترل داخلی را به مخلوط نمونه و بافر Lysis اضافه نمایید. توجه داشته باشید که کنترل داخلی نباید مستقیماً به نمونه بیمار (یعنی پیش از افزودن بافر lysis) اضافه شود، زیرا کارآیی خود را از دست خواهد داد.

در صورتی که کنترل داخلی را به Chlamydia Mix اضافه می‌نمایید، تنها می‌توانید مهار واکنش PCR را بررسی کنید. به این منظور به ازای هر واکنش PCR، یک میکرولیتر از کنترل داخلی را Chlamydia Mix اضافه نمایید. به طور مثال برای ۱۰ واکنش به ۱۵۰ میکرولیتر از میکس، ۱۰ میکرولیتر کنترل داخلی اضافه کنید و مخلوط حاصل را مطابق توضیحات بخش ۱۵ استفاده نمایید.

در صورت موفق بودن واکنش، کنترل داخلی منجر به تولید فلورسانس با تابش زرد (VIC/Yellow) و CT بین ۲۷ تا ۳۲ می‌شود.

۱۳. استخراج DNA

برای استخراج DNA باکتری از نمونه از روش ها و کیت های مختلفی می‌توان استفاده نمود. ما استفاده از کیت های زیر را توصیه می‌کنیم:

- QIAamp DNA Blood Mini Kit (Cat# 51104, Qiagen, Germany)
- High Pure PCR Template Preparation Kit (Cat# 11796828001, Roche Applied Science, Mannheim, Germany)

۱۴. دستورکار PCR و مراحل آزمایش

ابتدا تمامی تیوب های کیت را روی یخ خرد شده قرار دهید تا به طور کامل محتویات آنها ذوب شوند. با چند تکان ملایم از مخلوط شدن مواد داخل آن ها اطمینان حاصل کرده و برای چند ثانیه آن ها را در دور پایین سانتریفوژ کنید. به تعداد مورد نیاز میکروتیوب PCR روی بلوک سرد بگذارید. علاوه بر تعداد نمونه‌های مورد آزمایش، یک میکروتیوب برای شاهد مثبت و یک میکروتیوب برای کنترل منفی (آب) نیز در نظر بگیرید.

در صورتی که کنترل داخلی را در حین استخراج وارد کرده اید، به هر لوله مستقیماً ۱۵ میکرولیتر از Chlamydia Mix اضافه کنید.

در صورتی که مایلید کنترل داخلی را به Chlamydia Mix اضافه نمایید، با توجه به توضیحات قسمت ۱۲ ، آن را به میکس افزوده و ۱۵ میکرولیتر از مخلوط حاصل را به هر لوله منتقل کنید.

در پایان ۱۰ میکرولیتر از DNA استخراج شده، کنترل مثبت یا آب به هر لوله اضافه کنید،

درپوش میکروتیوب ها را بگذارید. سپس آن ها را مطابق شماره ها داخل دستگاه قرار دهید. توجه: هنگام استفاده از دستگاه روتورژن، رینگ محافظ را نیز در پایان اضافه کنید.

۱۵. دستگاه ها و نرم افزارها

کیت Chlamydia RQ جهت کار با دستگاه های StepOne، Rotor-Gene و MIC طراحی شده است.

۱۶. تنظیم دستگاه Rotor-Gene

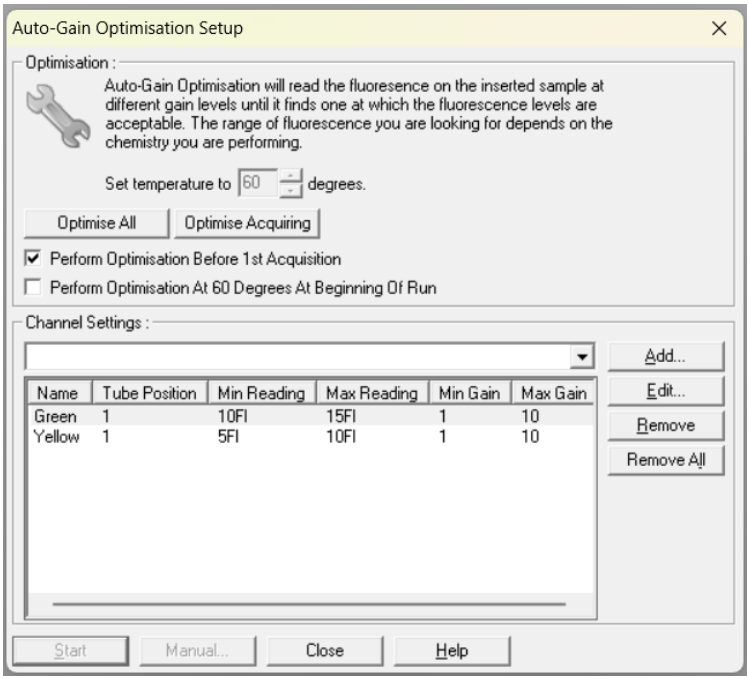
ابتدا اطمینان حاصل کنید که رینگ محافظ را روی روتور قرار داده اید!

دستگاه Rotor-Gene را توسط کابل مخصوص آن به کامپیوتر متصل کرده و سپس آن را به برق وصل کنید تا چراغ آبی جلوی آن روشن شود.

فایل تمپلیت Chlamydia را از فلش کارت همراه کیت باز نمایید (همچنین قابل دسترس از طریق اسکن QR Code روی جعبه کیت). توجه فرمایید فایل Chlamydia 0.2 یا Chlamydia 0.1 را با توجه به نوع لوله استفاده شده انتخاب کنید.

نکته: مطابق تصویر برای تنظیم ضریب تابش در منوی نرم افزار، گزینه View، سپس Gain Optimisation را انتخاب کنید. در پنجره باز شده در Auto-Gain Optimisation Setup ابتدا گزینه Optimise Acquiring را بزنید. تنظیمات را

دقیقا مطابق تصویر صفحه بعد برای هر دو کانال انجام دهید. Tube Position را روی شماره ۱ تنظیم کنید (در نظر داشته باشید تیوب شماره یک باید حاوی میکس Chlamydia باشد). گزینه Perform Optimisation Before 1st Acquisition را فعال کنید و پنجره را ببندید.



سپس در منوی بالای صفحه دکمه استارت (دکمه سبز رنگ) را کلیک کنید. روی پنجره باز شده نیز دکمه استارت را کلیک کنید و فایل آزمایش را در محل مورد نظر ذخیره کنید تا دستگاه روشن شود.

در پنجره نمونه ها (samples) نام هر نمونه را وارد کنید. در ستون نوع نمونه با عنوان type، برای نمونه بیمار unknown و برای شاهدها Positive Control و

برای نمونه کنترل منفی نیز می‌توانید NTC یا Negative Control را انتخاب کنید.

۱۷. تنظیم دستگاه StepOne

نرم افزار دستگاه را باز کنید (StepOne software 2.*). از منوی Set Up روی دکمه Template کلیک کنید و فایل داخل فلش کارت همراه کیت را انتخاب کنید. (همچنین قابل دسترس از طریق اسکن QR Code روی جعبه کیت). از منوی سمت چپ Plate Setup و سپس دکمه Assign Targets and Samples را انتخاب کنید. یک کنترل مثبت و منفی و چند نمونه از پیش تعریف شده اند. کنترل ها و تعداد نمونه مورد نظر خود را در ردیف دلخواه کپی کنید. برای این کار از گزینه های کلیک راست (copy, paste, clear) می‌توانید استفاده کنید. همچنین با استفاده از منوی Define Targets and Samples می‌توانید تعداد نمونه های مورد بررسی را نیز اضافه کنید و نام نمونه ها را نیز مطابق نام بیماران تغییر دهید. در پایان تنظیمات دکمه Start Run را کلیک کنید و فایل آزمایش را در محل مورد نظر ذخیره کنید تا دستگاه شروع به کار کند.

۱۸. تنظیم سایر دستگاه ها

چنانچه این کیت را برای استفاده با سایر دستگاه های Real-Time PCR استفاده می‌کنید، دستگاه را مطابق برنامه زیر تنظیم نمایید.

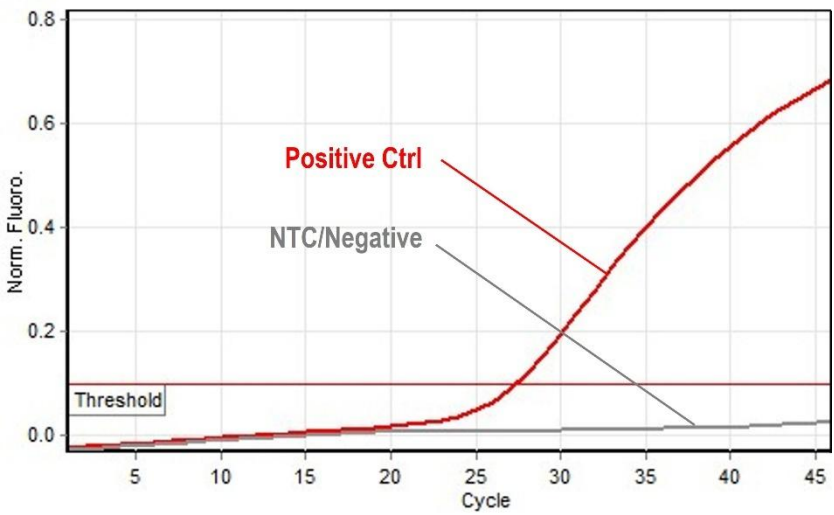
Step	Temperature and time	Cycles
1	**95°C x 3 min**	1
2	**95°C x 15 sec**	45
	60°C x 60 sec	

اندازه گیری تابش فلورسانس باید در دمای ۶۰ درجه و برای رنگ‌های FAM و VIC تنظیم شود. Chlamydia Mix حاوی ROX است. غلظت نهایی ROX در واکنش 300nM می‌باشد.

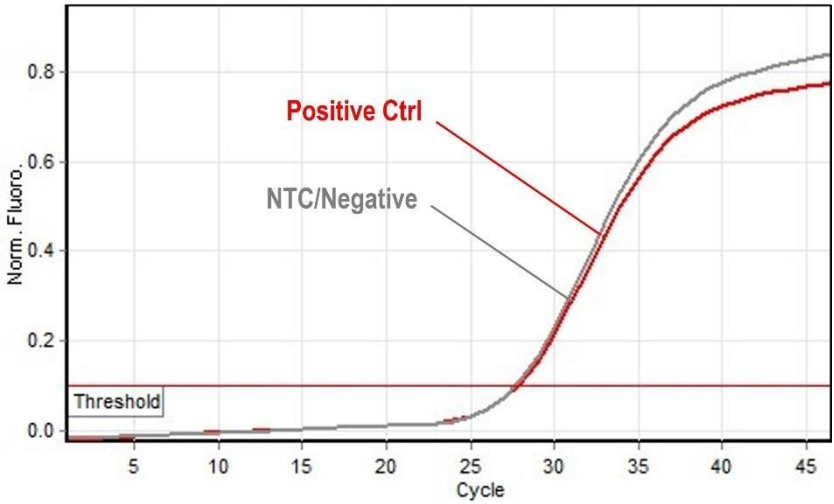
۱۹. تحلیل نتایج Rotor-Gene

برای آنالیز نتایج به راهنمای Rotor-Gene مراجعه کنید. به طور خلاصه از منوی Analysis، Quantitation را انتخاب کرده و روی Green دوبار کلیک کنید. سپس آستانه را روی ۰/۱ قرار دهید. فرایند فوق را برای کانال Yellow نیز تکرار کنید و آستانه را روی ۰/۱ قرار دهید. برای مشاهده نمودار مورد انتظار شاهدهای مثبت و منفی و کنترل داخلی تصاویر ۱ و ۲ را ملاحظه فرمایید. توجه داشته باشید که افزایش **تابش سبز (Green)** مربوط به **Chlamydia trachomatis** و افزایش **تابش زرد (Yellow)** مربوط به **کنترل داخلی** می‌باشد.

توجه داشته باشید نمونه تنها زمانی مثبت در نظر گرفته می شود که دارای منحنی سیگموئیدی و فاز لگاریتمی باشد و تنها در این حالت CT معتبر بوده و قابل استناد و تفسیر می‌باشد. در غیاب منحنی سیگموییدی، نمونه منفی محسوب می شود و CT آن (در صورت وجود) فاقد ارزش می‌باشد.



شکل ۱. منحنی شاهدها در کانال سبز دستگاه روتورژن



شکل ۲. منحنی کنترل داخلی در کانال زرد دستگاه روتورژن

نتایج را با توجه به نکات زیر تفسیر کنید:

- در صورتی که نمونه در کانال **سبز** مثبت با CT کمتر از ۴۰ و در کانال زرد مثبت با CT بین ۲۷ تا ۳۲ باشد، از نظر **Chlamydia trachomatis** **مثبت** است.
- در صورتی که نمونه در کانال **سبز** منفی و در کانال **زرد** مثبت با CT بین ۲۷ تا ۳۲ باشد، نمونه از نظر وجود **Chlamydia trachomatis** **منفی** است.
- در صورتی که نمونه در کانال **زرد** منفی باشد بدون توجه به نتیجه در کانال **سبز**، نتیجه **نامعتبر** بوده و آزمایش باید **تکرار** شود.

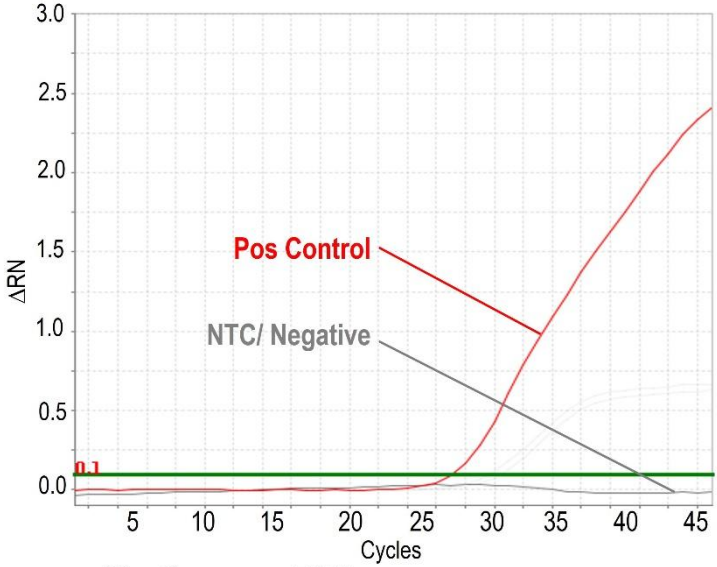
خلاصه تفسیر نتایج آزمایش در جدول صفحه ۱۶ آمده است.

۲۰. تحلیل نتایج StepOne

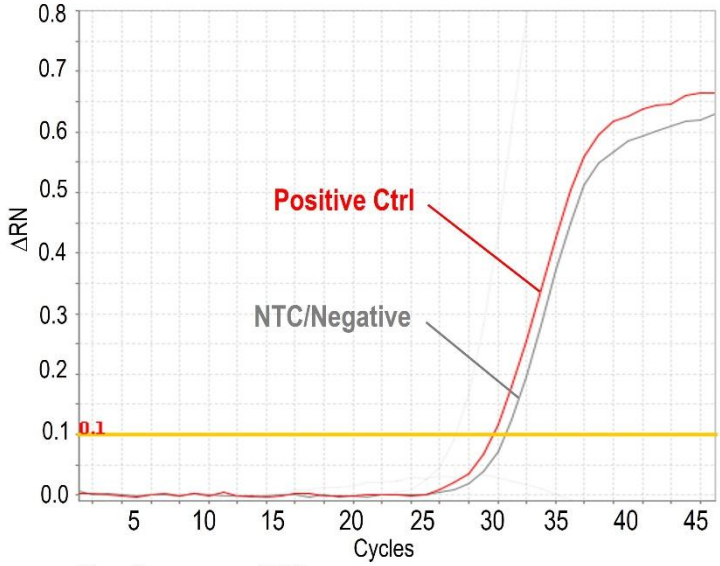
برای آنالیز نتایج به طور خلاصه دکمه Analysis را کلیک کنید. برای Chlamydia/FAM آستانه (threshold) را روی ۰/۱ قرار دهید. برای کانال IC/VIC نیز آستانه را روی ۰/۱ قرار دهید.

توجه داشته باشید که افزایش **تابش Chlamydia/FAM** مربوط به **Chlamydia** و افزایش **تابش IC/VIC** حاصل از **کنترل داخلی** می‌باشد. برای مشاهده گراف مورد انتظار کنترل مثبت و کنترل داخلی تصاویر سه و چهار را ملاحظه فرمایید.

توجه داشته باشید نمونه تنها زمانی مثبت در نظر گرفته می شود که دارای منحنی سیگموییدی و فاز لگاریتمی باشد و تنها در این حالت CT معتبر بوده و قابل استناد و تفسیر می‌باشد. در غیاب منحنی سیگموییدی، نمونه منفی محسوب می شود و (CT آن) در صورت وجود فاقد ارزش می باشد.



شکل ۳. منحنی شاهدها در کانال FAM دستگاه StepOne



شکل ۴. منحنی کنترل داخلی در کانال VIC دستگاه StepOne

نتایج را با توجه به نکات زیر تفسیر کنید:

- در صورتی که نمونه در کانال **Chlamydia/FAM** مثبت با CT کمتر از ۴۰ و در کانال زرد مثبت با CT بین ۲۹ تا ۳۴ باشد، از نظر **Chlamydia trachomatis** **مثبت** است.
- در صورتی که نمونه در کانال **Clamydia/FAM** منفی و در کانال **VIC** مثبت با CT بین ۲۹ تا ۳۴ باشد، نمونه از نظر وجود **Chlamydia trachomatis** منفی است.
- در صورتی که نمونه در کانال **VIC** منفی باشد بدون توجه به نتیجه در کانال **سبز**، نتیجه **نامعتبر** بوده و آزمایش باید **تکرار** شود.

خلاصه تفسیر نتایج آزمایش در جدول زیر آمده است.

Green	Yellow	Result
+	+	Pos for Chlamydia trachomatis
-	+	Negative
- / +	-	Inconclusive

۲۱. میزان حساسیت

حساسیت تشخیصی این کیت با استفاده از نمونه کلون شده حاوی بخشی از ژنوم بررسی شده است. برای کلامیدیا تراکوماتیس معادل ۲/۸ کپی در میکرولیتر می‌باشد. یعنی در ۹۵٪ مواردی که تیتر باکتری در نمونه مورد آزمایش بیش از این میزان باشد، توسط این کیت تشخیص داده خواهد شد. در صورت کاهش تیتر نمونه به کمتر از این میزان همچنان کیت قادر به تشخیص خواهد بود اما با ضریب اطمینان به مراتب کمتر.

۲۲. روش امحاء

محتویات کیت فاقد خطرات بیولوژیک یا شیمیایی بوده و می‌توان آنها را مستقیما به سطل زباله انتقال داد. اما نمونه های عفونی آزمایشگاه را در محلول هیپوکلریت سدیم ۵٪ به مدت حداقل یک شبانه روز قرار دهید و سپس آنها را به سطل زباله منتقل کنید.

۲۳. پشتیبانی فنی

برای ارتباط با بخش پشتیبانی فنی می‌توانید با شماره تلفن یا آدرس ایمیل زیر تماس حاصل فرمایید:

۰۹۹۳۶۲۲۳۲۴۱

Info@novingene.com

۲۴. اطلاعات تماس

شرکت نوین ژن پارس ویرا

آدرس: تهران، خیابان ایرانشهر، پلاک ۵. کد پستی: ۱۵۸۱۶۳۳۳۳۶

تلفن تماس: ۰۲۱-۸۸۸۳۷۳۹۳

۰۹۹۰۱۸۱۳۱۲۴

ایمیل: info@novingene.com

وبسایت: www.novingene.ir

۲۵. منابع

- Sturd, N. and Rucks, E.A., 2023. Chlamydia trachomatis. Trends in microbiology, 31(5), pp.535-536.

- Bébéar, C. and De Barbeyrac, B.J.C.M., 2009. Genital Chlamydia trachomatis infections. Clinical microbiology and infection, 15(1), pp.4-10.
- Manavi, K., 2006. A review on infection with Chlamydia trachomatis. Best Practice & Research Clinical Obstetrics & Gynaecology, 20(6), pp.941-951.
- Mackay IM., 2004. Real-time PCR in the microbiology laboratory. Clin. Microbiol. Infect. 10 (3): 190 – 212.

۲۶. توضیحات برچسب

RUO	جهت مصارف پژوهشی		تولید کننده		دستورالعمل برای استفاده را بررسی نمایید
LOT	کدبهر (شماره بچ)	Σ	تعداد <n> آزمون کافی		تاریخ انقضاء
REF	شماره کاتالوگ	SN	شماره سریال	-10°C -30°C	محدوده دمایی

برای دریافت اطلاعات و منابع بیشتر، به وبسایت ما به نشانی www.novingene.ir مراجعه فرمایید یا با پشتیبانی تماس بگیرید.

Chlamydia RQ
Kit Manual

Summer 2025, Version 1.0

For Real-Time PCR Detection of Chlamydia trachomatis
For Research Use Only

24 (Cat# ChlamydiaRQ24)
48 (Cat# ChlamydiaRQ48)
96 (Cat# ChlamydiaRQ96)
NG-WI-ASL-66-100

RUO

NovinGene ParsVira
No. 5, Iranshahr St, Tehran, Iran 1581633336.

Novin Gene

Table of Contents

1. Introduction 3
2. Intended Use 3
3. Background Information 3
4. Test Principle 3
5. Kit Contents 4
6. Packaging models 4
7. Storage and Stability 4
8. Product Use Limitations 4
9. Additionally Required Materials 5
10. General Precautions 5
11. Specimen, Storage and Transport 6
12. Internal Control (IC) 6
13. DNA Isolation 7
14. PCR Protocol 7
15. Devices and software 7
16. Programming of the Rotor-Gene 8
17. Programming of the StepOne 9
18. Programming Other Machines 9
19. Data Analysis: Rotor-Gene 9

20. Data Analysis: StepOne 12
21. Sensitivity 14
22. Disposal Method 14
23. Technical Support 14
24. Contact Information 14
25. References 15
26. Symbols 15

1. Introduction

Chlamydia RQ kit provides a ready-to-use Real-Time polymerase chain reaction (PCR) test designed for detecting DNA of Chlamydia trachomatis bacteria. All required reagents are included in the PCR Mix provided in the kit. This Mix also contains a different series of primers and probe for detecting a synthetic DNA sequence. The kit supplies this synthetic DNA sequence as an Internal Control (IC). The IC can be used either during DNA extraction or in the PCR reaction to prevent false negative results due to failure in the above steps. This kit is intended for Research Use Only!

2. Intended Use

Chlamydia RQ kit is intended for detecting Chlamydia trachomatis DNA. Detection is achieved using Real-Time PCR and is compatible with Rotor-Gene, StepOne and MIC machines.

3. Background Information

Chlamydia trachomatis is one of the most common causes of sexually transmitted infections. This bacterium often leads to asymptomatic infections in the genitourinary tract. Consequently, the late diagnosis of such infections results in delayed treatment, which can lead to serious and sometimes permanent health complications. These complications include pelvic inflammatory disease, and infertility.

4. Test Principle

The pathogen is detected using PCR, where primers specific to the target genome amplify its unique sequence. Real-Time PCR facilitates the detection of the amplified product through fluorescent-labeled probes. Therefore, monitoring fluorescence

provides a means for detecting the target without requiring post-amplification analysis. This greatly reduces the possibility of PCR product contamination.

5. Kit Contents

The kit contains a manual, a flash card and the following reagents:

Label	Content	Quantity
Chlamydia Mix	PCR Master mix* for Chlamydia trachomatis	360 µl
STI Pos Ctrl	Positive Control	150 µl
Internal Ctrl	Internal Control*	250 µl
Water	PCR Grade Water	200 µl

* 1, 2 and 4 tubes for 24, 48 and 96 reaction kits respectively.

6. Packaging models

The kit is available in 24, 48, and 96 reactions of 25 microliters.

7. Storage and Stability

The kit components should be shipped and stored at -20°C and are stable until the expiration date mentioned. Avoid repeated freeze-thaw more than three times to prevent reduced sensitivity.

8. Product Use Limitations

- This kit is intended to be used only by specially instructed and trained personnel.
- The user manual should be strictly followed, and any modification will invalidate the results.
- The kit and its contents should not be used past the expiration date on the package.

- The kit and its contents should not be used if there is any sign of pink or red color on the Warm Mark label.
- This kit is for Research use only and is not validated for IVD (in vitro diagnostics) applications.

9. Additionally Required Materials

To use this kit, you need the following items:

- Real-Time PCR machine and computer accessory
- Tabletop microtube centrifuge
- Vortex Mixer
- Dry Block Heater
- Adjustable pipetters and nuclease free filtered tips
- DNA extraction kit
- Nuclease-free 1.5ml microtubes and PCR microtubes
- Disposable powder-free gloves
- Cold block

10. General Precautions

To prevent false results, always pay attention to the following points:

- Treat all samples as potentially infectious.
- Within the pre-PCR work area, assign three separate spaces for: a) Sample storage and extraction, b) Reagent preparation where the PCR mix is aliquoted into tubes, and c) Reaction preparation area for addition of extracted DNA to the tubes.
- Always wipe the working surfaces with 70% Ethanol before and after work.
- Thaw on ice kit components completely, mix by flickering followed by a quick spin and store on crushed ice after.

- Thaw kit components on crushed ice completely, mix by flickering followed by a quick spin and store on crushed ice while working.
- Do not place PCR tubes on crushed ice. Use cooling blocks instead.

11. Specimen, Storage and Transport

Proper samples to test are urine (20ml of voided urine), cytobrush, swabs include vaginal, cervical, and male urethral. Samples can be stored at 2-8°C for 48 hours or at -20°C or lower up to a few months.

12. Internal Control (IC)

To assess the possibility of DNA extraction failure and PCR inhibition, and to prevent false negative results, the Chlamydia RQ kit contains an internal control (IC). This IC can be used during the extraction process or added directly to the Chlamydia Mix. To monitor both DNA extraction and PCR reaction, the IC should be added to the mixture of lysis buffer and patient sample during extraction. The required volume of IC is 10% of the elution buffer. For instance, if the extracted DNA is eluted with 100ul, then 10ul of IC should be added to the mixture of lysis buffer and patient sample.

Please note that the IC should not be added directly to the patient sample (i.e, before the addition of lysis buffer) as it loses its efficiency.

If the IC is added to Chlamydia Mix, only PCR inhibition can be monitored. For this purpose, 1ul of the IC should be added to each reaction. For example, for 10 PCR reactions, 10ul of the IC should be added to 150ul of the Chlamydia Mix before it is added to the

tubes. In a successful DNA extraction and PCR test, the IC should generate a CT of 27-32 in the Yellow/VIC Channel.

13. DNA Isolation

DNA isolation from bacteria can be performed using different kits from various manufacturers. We recommend the following:

- QIAamp DNA Blood Mini Kit (Cat# 51104, Qiagen, Germany)
- High Pure PCR Template Preparation Kit (Cat# 11796828001, Roche Applied Science, Mannheim, Germany)

14. PCR Protocol

Thaw the reagents on ice completely, followed by a brief mixing and a quick spin. Place the required number of tubes on a cold block. Consider one tube for each sample, plus one for positive sample and one for water.

If IC is introduced during the extraction process, pipette 15µl of the Chlamydia Mix to each PCR tube.

If the IC is added to the Chlamydia Mix, add 15ul of the prepared mix (as described in section 12) to each PCR tube.

Then add 10ul of isolated DNA, Pos Ctrl, or water to each tube.

Cap the tubes and visually inspect to ensure all are caped securely. Place the tubes in the machine.

Note: If using Rotor-Gene attach the locking ring.

15. Devices and software

Chlamydia RQ kit is designed to work with Rotor-Gene, StepOne and MIC.

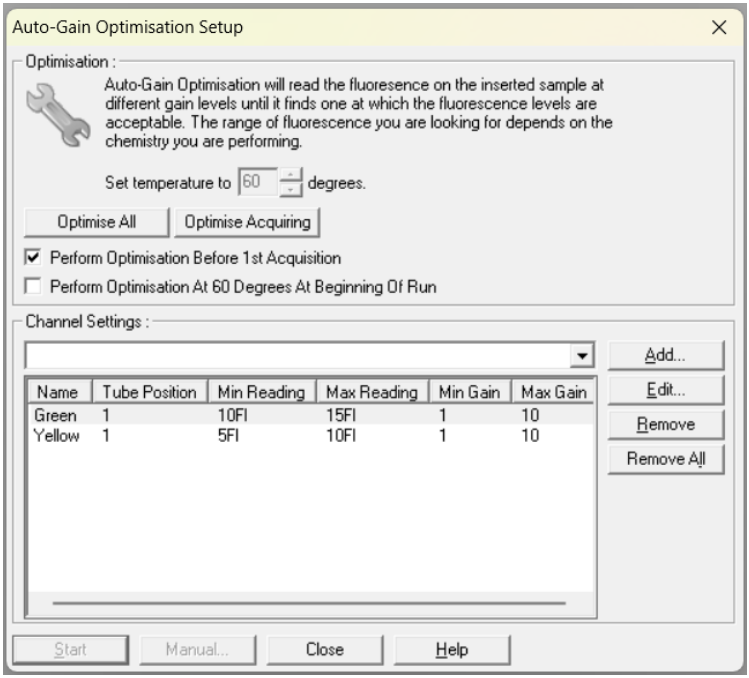
16. Programming of the Rotor-Gene

Before you start the machine, make sure you have attached the locking ring on the rotor!

Open the flash card provided in the kit and double-click on Chlamydia 0.1 or Chlamydia 0.2 template depending on used tubes. Program starts.

Note: For Gain Optimisation, in the View menu select the Gain Optimisation. Adjust the setting according to the below image. Make sure to set the Tube Position to number 1 for both channels (note that Tube number 1 should contain Chlamydia Mix).

Click on Start button (Green button on the top menu). On the pop-up window click Start again and save the program on the desired location.



17. Programming StepOne

Open the StepOne software (V 2.*). On the Set-Up menu, click Template (provided in the flash card, or accessible by kit QR code). Click on Plate Setup. Positive and negative control, and a few samples are defined. You may change plate setup using right-click options (copy, paste, clear). You may also add /remove samples or change the sample name on the “Define Targets and Samples” menu. When finished, click on “Start Run” and save the experiment to the desired location. The instrument will start shortly.

18. Programming Other Machines

If you apply this kit to other Real-Time PCR machines, program it according to the following table:

Step	Temperature and time	Cycles
1	**95°C x 3 min**	1
2	**95°C x 15 sec**	45
	60°C x 60 sec	

Fluorescence should be collected at 60°C for FAM and VIC dyes. Chlamydia Mix contains ROX with the final concentration of 300nM in the reaction.

19. Data Analysis: Rotor-Gene

Before analyzing results, make sure that in the sample menu, the Positive controls have been defined as “Positive control”. Patient samples are defined as "unknown" and Negative control or no template control as "Negative Control" or "NTC" respectively.
To analyze data briefly, click on the Analysis menu and then under Quantitation tab double click on Cycling A. Green. Manually put threshold, at 0.1. Repeat the above for Yellow, Red and Orange Channels.

Figures 1 and 2 represent typical graphs for Rotor-Gene. To interpret the results, please note that:
A Signal in the **Green** channel indicates **Chlamydia trachomatis**, a signal in the **Yellow** channel is due to **Internal Control**.

Note that a sample is considered Positive only if it has a sigmoid graph and log phase, and only then CT is reliable and can be used. In the absence of a sigmoid graph and log phase, the sample is considered Negative, and CT, if present, is not reliable.

Consider the following points when analyzing:

- A sample is **Positive** for Chlamydia trachomatis if it is positive in the **Green** channel with sigmoid graphs and CT of less than 40 and also positive in the **Yellow** channel with a CT of 27-32.
- A sample is **Negative** for Chlamydia trachomatis, if it is negative in the **Green** channel while it is positive in the **Yellow** channel with a sigmoid graph and CT of 27-32.
- Results are **Inconclusive** and the test should be repeated if a sample is negative in **Yellow** channel.

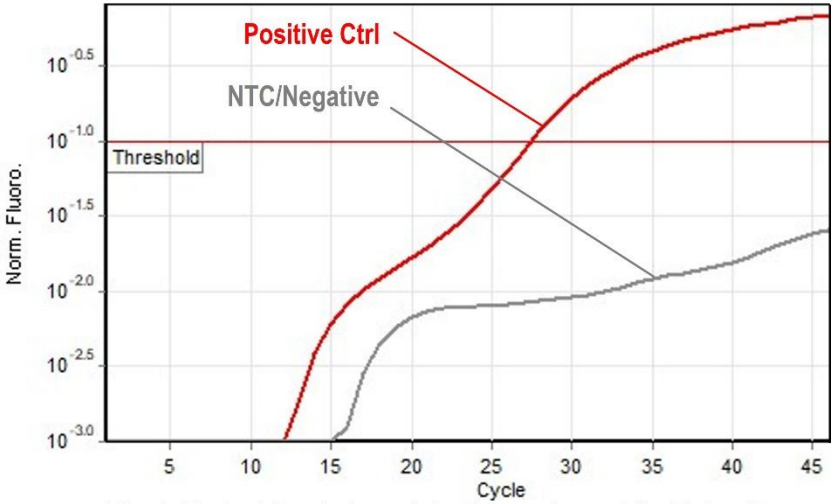


Fig 1. Typical Control graph in Green channel for Rotor-Gene

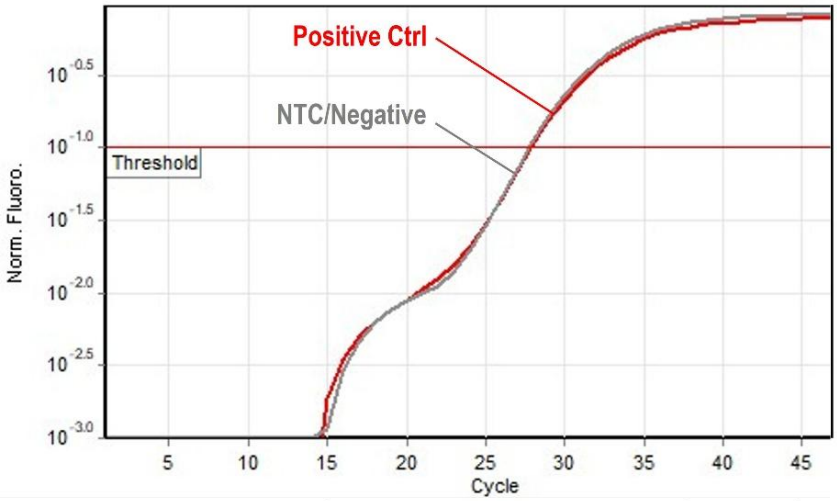


Fig 2. Typical Internal Control graph in Yellow channel for Rotor-Gene

20. Data Analysis: StepOne

Analyze data according to StepOne manual. Briefly, click on Analyze and set the threshold for Chlamydia/FAM and IC/VIC at 0.1. Figures 3 and 4 represent typical graphs for the StepOne machine.

Note that a sample is considered Positive only if it has a sigmoid graph and log phase, and only then CT is reliable and can be used. In the absence of a sigmoid graph and log phase, the sample is considered Negative, and CT, if present, is not reliable.

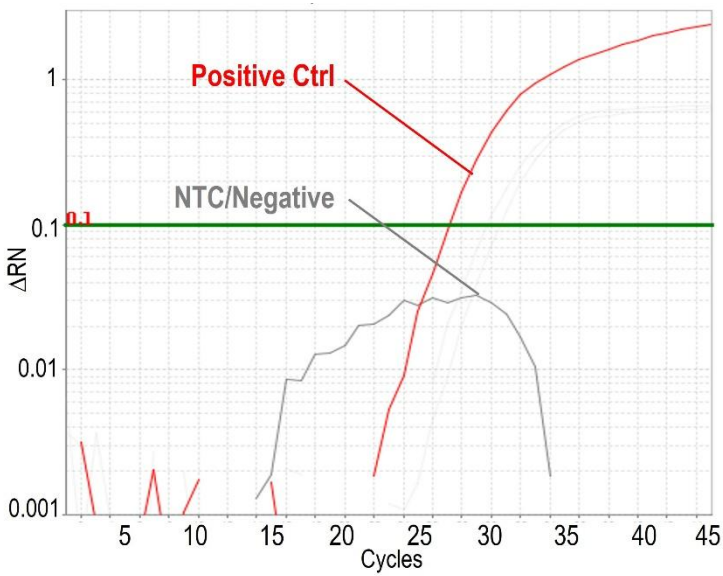


Fig 3. Typical Controls graph in FAM channel for StepOne

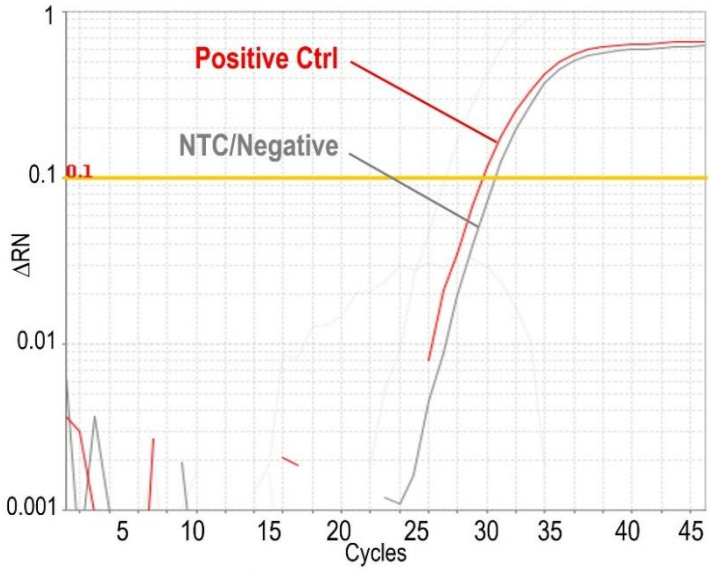


Fig 4. Typical Internal Control graph in VIC channel for StepOne

Consider the following points when analyzing:

- A sample is **Positive** for Chlamydia trachomatis if it is positive in the **FAM** channel with sigmoid graphs and CT of less than 40 and also positive in the **VIC** channel with a CT of 29-34.
- A sample is **Negative** for Chlamydia trachomatis, if it is negative in the **FAM** channel while it is positive in the **VIC** channel with a sigmoid graph and CT of 29-34.
- Results are **Inconclusive** and the test should be repeated if a sample is negative in **VIC** channel.

The interpretation of results is summarized in the bellow Table.

Green	Yellow	Result
+	+	Pos for Chlamydia trachomatis
-	+	Negative
- / +	-	Inconclusive

21. Sensitivity

The analytical detection limit of the kit was assessed with a cloned targets genomes and showed a limit of detection equal to 2.8 copies/µl for Chlamydia trachomatis.

22. Disposal Method

The contents of the kit do not require any special method of disposal and can be directly discarded. But infectious laboratory specimens should be maintained in 5% Sodium Hypochlorite overnight and then discarded.

23. Technical Support

For technical support, contact us via
Phone: +98 993-6223241
email: info@novingene.com

24. Contact Information

NovinGene ParsVira
Address: No. 5, Iranshahr St, Tehran, Iran 1581633336.
Tel: +98 21-88837393
+98 990-1813124
Email: info@novingene.com
Website: www.novingene.com

25. References

- Sturd, N. and Rucks, E.A., 2023. Chlamydia trachomatis. Trends in microbiology, 31(5), pp.535-536.
- Bébéar, C. and De Barbeyrac, B.J.C.M., 2009. Genital Chlamydia trachomatis infections. Clinical microbiology and infection, 15(1), pp.4-10.
- Manavi, K., 2006. A review on infection with Chlamydia trachomatis. Best Practice & Research Clinical Obstetrics & Gynaecology, 20(6), pp.941-951.
- Mackay IM., 2004. Real-time PCR in the microbiology laboratory. Clin. Microbiol. Infect. 10 (3): 190 – 212.

26. Symbols

RUO	Research use only		Manufacturer		Consult instructions for use
LOT	Lot number	Σ	Content sufficient for <n> tests		Use-by date
REF	Catalogue number	SN	Serial number	-10°C -30°C	Temperature limit

For more information and resources please visit our website; www.novingene.com