

# راهنمای کیت

## Aspergillus RQ2

پاییز ۱۴۰۴، ویرایش ۱/۱

جهت تشخیص DNA کپک قارچی Aspergillus

به روش Real-Time PCR

مخصوص تحقیقات

 24 (Cat# AspergillusRQ24)

 48 (Cat# AspergillusRQ48)

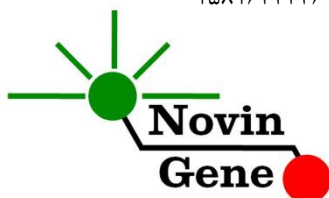
 96 (Cat# AspergillusRQ96)

 NG-WI-ASL-56-101

RUO

شرکت نوین ژن پارس ویرا

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



## 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.....	۵
۷. شرایط نگهداری و حمل و نقل کیت.....	۵
۸. محدودیت کاربرد.....	۵
۹. سایر موارد مورد نیاز.....	۶
۱۰. احتیاط و اقدامات لازم.....	۶
۱۱. نمونه مناسب و شرایط نگهداری و انتقال آن.....	۷
۱۲. عوامل مزاحم.....	۷
۱۳. کنترل داخلی.....	۸
۱۴. استخراج DNA.....	۹
۱۵. دستور کار PCR و مراحل آزمایش.....	۹
۱۶. دستگاه ها و نرم افزارها.....	۱۰
۱۷. تنظیم دستگاه Rotor-Gene.....	۱۰
۱۸. تنظیم دستگاه StepOne.....	۱۱
۱۹. تنظیم سایر دستگاه ها.....	۱۲
۲۰. آنالیز نتایج Rotor-Gene.....	۱۲

۲۱. آنالیز نتایج StepOne.....	۱۵
۲۲. میزان حساسیت.....	۱۷
۲۳. روش امحاء.....	۱۷
۲۴. پشتیبانی فنی.....	۱۸
۲۵. اطلاعات تماس.....	۱۸
۲۶. منابع.....	۱۸
۲۷. توضیحات برچسب.....	۱۹

## ۱. مقدمه

کیت Aspergillus RQ2 جهت تشخیص DNA کپک قارچی آسپرژیلوس به روش Real-time PCR طراحی شده است. در این روش، DNA 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 Aspergillus RQ2 امکان بررسی نمونه بیمار را جهت تشخیص چهار نوع از گونه‌های آسپرژیلوس شامل گونه‌ی فامیگاتوس (*A. fumigatus*)، فلاووس (*A. flavus*)، ترئوس (*A. terreus*) و نیگر (*A. niger*) با روش Real-Time PCR با تشخیص ناحیه ITS قارچ فراهم می‌کند (بدون تفکیک آنها از یکدیگر).

## ۳. اطلاعات زمینه ای

آسپرژیلوس (*Aspergillus*) نوعی کپک قارچی فرصت طلب است که در خاک و محیط اطراف به فراوانی یافت می‌شود. تا کنون بیش از چند صد گونه آسپرژیلوس شناسایی شده اند که حدود چهل گونه آنها برای انسان بیماری زا هستند. در این بین فامیگاتوس (*A. fumigatus*)، فلاووس (*A. flavus*)، ترئوس (*A. terreus*) و نیگر (*A. niger*) شیوع بیشتری دارند. این قارچ عمدتاً در بیماران دارای سیستم ایمنی تضعیف شده منجر به عفونت در سیستم تنفسی و گاهی اندام های دیگر می‌شود. عفونت می‌تواند به صورت تظاهرات آلرژیک بروز پیدا کند گرچه یکی از

علل مهم مرگ در میان این بیماران نیز می‌باشد. در چنین مواردی تشخیص زودهنگام عامل عفونت در کنترل و مدیریت بیماری حائز اهمیت بالایی است.

## ۴. اساس آزمایش

در این کیت، شناسایی عامل عفونی با استفاده از روش واکنش زنجیره ای پلیمرز 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 با محصول PCR نیز برطرف می‌شود.

## ۵. محتویات کیت

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

برچسب	محتوا	حجم
ASPG 2C Mix	میکس آماده برای PCR *	۳۶۰ میکرولیتر
A.fum Pos Ctrl	شاهد مثبت برای گونه فامیگاتوس	۱۰۰ میکرولیتر
A.fla Pos Ctrl	شاهد مثبت برای گونه فلاووس	۱۰۰ میکرولیتر
A.ter Pos Ctrl	شاهد مثبت برای گونه ترئوس	۱۰۰ میکرولیتر
A.nig Pos Ctrl	شاهد مثبت برای گونه نیگر	۱۰۰ میکرولیتر
Internal Ctrl	کنترل داخلی *	۲۵۰ میکرولیتر
Water	آب مخصوص PCR	۲۰۰ میکرولیتر

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

## ۶. مدل های بسته بندی

کیت در قالب های بیست و چهار، 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 جعبه 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 آنها 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 می گردد.
- 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 نمی باشد.

## 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 افزودن 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، به ویژه سمپلر، را داشته باشند. 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 لوله های درون کیت، آنها را کاملاً ذوب نموده و با چند تکان ملایم، از مخلوط و یکنواخت شدن محتویات هر لوله اطمینان حاصل کنید. سپس برای چند ثانیه آنها را در دور پایین سانتریفوژ 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.
- در حین کار، میکروتیوب های PCR را روی بلوک سرد گذاشته، و از گذاشتن آنها بر روی یخ خرد شده خودداری کنید.

## ۱۱. نمونه مناسب و شرایط نگهداری و انتقال آن

نمونه مناسب برای آزمایش آسپرژیلوس با این کیت، نمونه خون کامل می‌باشد که در لوله استریل حاوی ماده ضد انعقاد جمع آوری شده است. ماده ضد انعقاد می‌تواند EDTA یا سیترات باشد. همچنین از نمونه‌هایی مانند پلاسما، مایع مغزی نخاعی و مایع لاواژ برونکو الوئولار (bronchoalveolar lavage, BAL) نیز می‌توان استفاده کرد. نمونه در دمای ۲ تا ۸ درجه سانتیگراد برای ۴۸ ساعت قابل نگهداری است و برای مدت طولانی تر باید در دمای ۲۰ درجه زیر صفر یا پائین تر نگهداری شود. در چنین شرایطی نمونه تا چندین روز پایدار می‌ماند.

## ۱۲. عوامل مزاحم

هپارین با غلظت بیش از ۱۰ واحد در میلی لیتر باعث مهار PCR می‌شود. به همین دلیل لوله حاوی هپارین به عنوان ضد انعقاد مناسب نیست و نباید استفاده شود. همچنین نمونه بیماران تحت درمان با هپارین نیز برای PCR مناسب نمی‌باشد.



مقادیر بالای بیلی روبین (تا حداکثر ۴/۵ میلی گرم در دسی لیتر) و چربی (تا حداکثر ۱۰۰۰ میلی گرم در دسی لیتر) و نیز همولیز خون برای این آزمایش مزاحمتی ایجاد نمی‌کند.

### ۱۳. 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 ASPG 2C 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 کارایی خود را از دست خواهد داد.

در صورتی که کنترل داخلی را به ASPG 2C 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 به ASPG 2C 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.

## ۱۴. استخراج DNA

جهت استخراج بایستی از کیت‌های مخصوص استخراج DNA قارچ استفاده نمود. برای استخراج از نمونه خون کیت زیر توصیه می‌شود:

- QIAamp® UCP PurePathogen Blood Kit (Cat. no. 50112, Qiagen GmbH, Hilden, Germany)

## ۱۵. دستورکار PCR و مراحل آزمایش

ابتدا تمامی لوله‌ها را روی یخ خرد شده قرار دهید تا بطور کامل محتویات آنها ذوب شوند. با چند تکان ملایم از مخلوط شدن مواد داخل آنها اطمینان حاصل کرده و برای چند ثانیه آنها را در دور پایین سانتریفوژ کنید. تعداد مورد نیاز لوله PCR روی بلوک سرد بگذارید. علاوه بر تعداد نمونه‌های مورد آزمایش، یک لوله برای کنترل مثبت و یک لوله برای کنترل منفی نیز در نظر بگیرید.

در صورتی که کنترل داخلی را در حین استخراج وارد کرده اید، به هر لوله مستقیماً ۱۵ میکرولیتر از **ASPG 2C Mix** اضافه کنید.

در صورتی که مایلید کنترل داخلی را به **ASPG 2C Mix** اضافه نمایید،

مطابق توضیحات بخش ۱۳، کنترل داخلی را به میکس افزوده و ۱۵

میکرولیتر از مخلوط حاصل را به هر لوله منتقل کنید.

در پایان ۱۰ میکرولیتر از DNA استخراج شده، **شاهد** یا آب به هر لوله

اضافه کنید و درپوش لوله‌ها را ببندید. سپس آن‌ها را مطابق شماره‌ها داخل

دستگاه قرار دهید.

توجه: در صورت استفاده از دستگاه **StepOne** لوله‌ها را ابتدا به مدت کوتاهی سانتریفوژ نموده و سپس داخل دستگاه قرار دهید.

توجه: هنگام استفاده از دستگاه روتورژن، رینگ محافظ را نیز در پایان اضافه کنید.

## ۱۶. دستگاه ها و نرم افزارها

کیت Aspergillus RQ2 جهت کار با دستگاه Rotor-Gene، MIC و StepOne طراحی شده است.

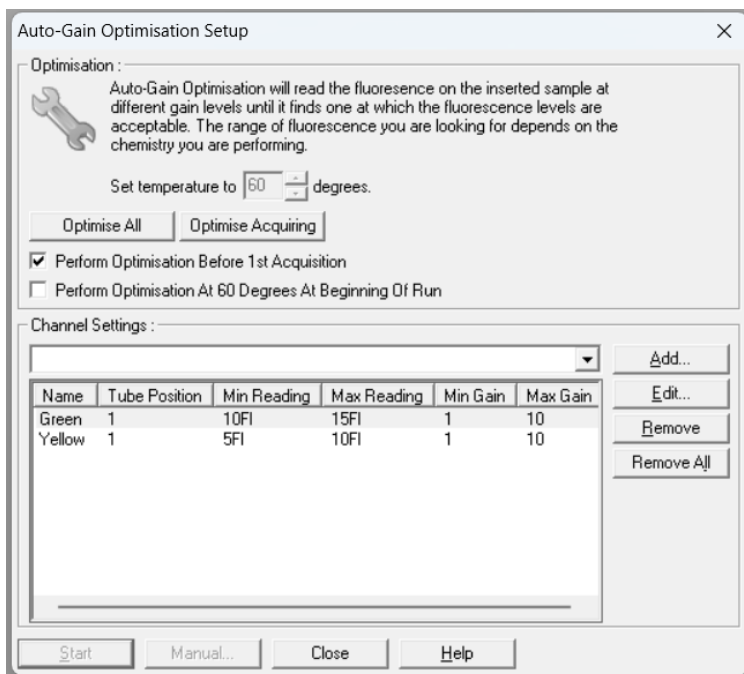
## ۱۷. تنظیم دستگاه Rotor-Gene

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

دستگاه Rotor-Gene را توسط کابل مخصوص آن به کامپیوتر وصل کرده و آن را به برق وصل کنید تا چراغ آبی جلوی آن روشن شود. فایل تمپلیت Aspergillus RQ2 را از فلش کارت همراه کیت باز نمایید (همچنین قابل دسترس از طریق اسکن QR Code روی جعبه کیت). توجه فرمایید فایل Aspergillus RQ2 0.1 یا Aspergillus RQ2 0.2 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 دقیقاً مطابق تصویر صفحه بعد برای هر دو کانال انجام دهید. Tube Position روی شماره ۱ تنظیم کنید (در نظر داشته باشید تیوب شماره یک باید حاوی میکس Aspergillus باشد).

گزینه Perform Optimisation Before 1<sup>st</sup> Acquisition را فعال کنید و پنجره را ببندید.



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

## ۱۸. 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 منفی به همراه شاهد های مثبت و چند نمونه از پیش تعریف شده اند. شاهد ها و تعداد نمونه مورد نظر خود را در ردیف **Define Targets and Samples** دلخواه کپی کنید. همچنین با استفاده از منوی **Define Targets and Samples** می توانید 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.

## ۱۹. تنظیم سایر دستگاه ها

چنانچه این کیت را برای استفاده با سایر دستگاه های **Real-Time PCR** استفاده می کنید، 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 رنگ های **FAM** و **VIC** تنظیم شود. **ASPG 2C Mix** موجود در کیت حاوی **ROX** می باشد. غلظت **ROX** نهایی در واکنش 300nM می باشد.

## ۲۰. آنالیز نتایج Rotor-Gene

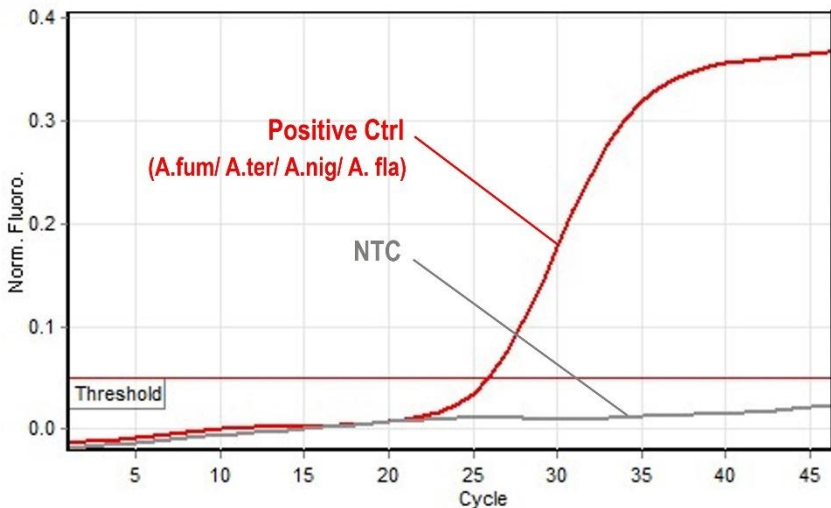
برای آنالیز نتایج به راهنمای **Rotor-Gene** مراجعه کنید. به طور خلاصه از منوی **Quantitation, Analysis** را انتخاب کرده و روی **Green** دوبار کلیک کنید. در پنجره **autofind threshold** حداقل را روی ۰/۰۲ یا بالاتر از فلورسانس زمینه

## Aspergillus RQ2 (V1.1)

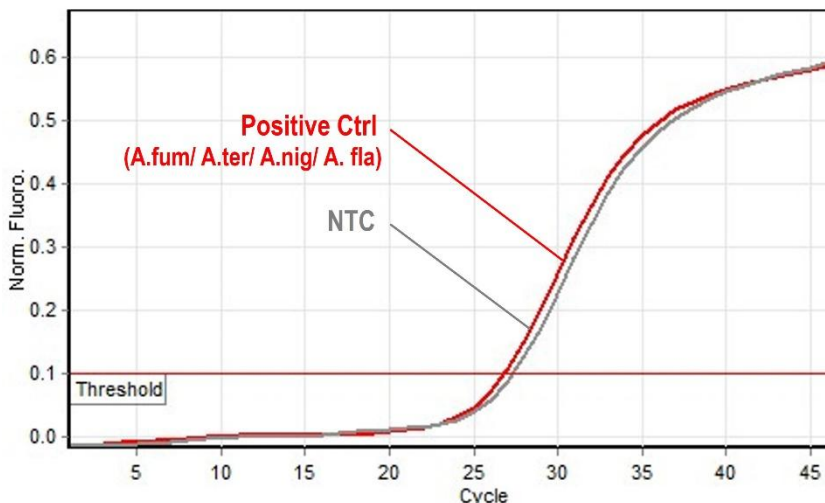
قرار داده و دکمه OK را بزنید تا پس از رسم منحنی استاندارد نتایج در جدول پایین صفحه نشان داده شوند. همچنین می توانید به طور ساده آستانه را روی ۰/۰۵ قرار دهید. آستانه را برای کانال Yellow روی ۰/۱ تنظیم نمایید. برای مشاهده نمودار مورد انتظار شاهد های مثبت و منفی و کنترل داخلی تصاویر ۱، ۲ را ملاحظه فرمایید.

توجه داشته باشید که افزایش تابش سبز (Green) مربوط به **Aspergillus** و افزایش تابش زرد (Yellow) حاصل از کنترل داخلی می باشد.

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 می باشد. در غیاب منحنی سیگموییدی، نمونه منفی محسوب می شود و CT آن در صورت وجود، فاقد ارزش می باشد.



شکل ۱. منحنی شاهد ها 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 باشد، بدون در نظر گرفتن نتیجه آن در کانال **زرد** می‌توان آن را **مثبت** گزارش کرد.
  - در صورتی که یک نمونه در کانال **سبز** منفی باشد ولی در کانال **زرد** مثبت و دارای منحنی سیگموئید و CT بین ۲۷ تا ۳۲ باشد، نمونه از نظر اسپرژیلوس **منفی** است.
  - در صورتی که نمونه در هر دو کانال **سبز** و **زرد** منفی باشد، نتیجه **نامعتبر** بوده و آزمایش باید **تکرار** شود.
- خلاصه تفسیر نتایج آزمایش را می‌توانید در جدول زیر مشاهده نمایید.

Green	Yellow	Result
+	+/-	Positive
-	+	Negative
-	-	Inconclusive

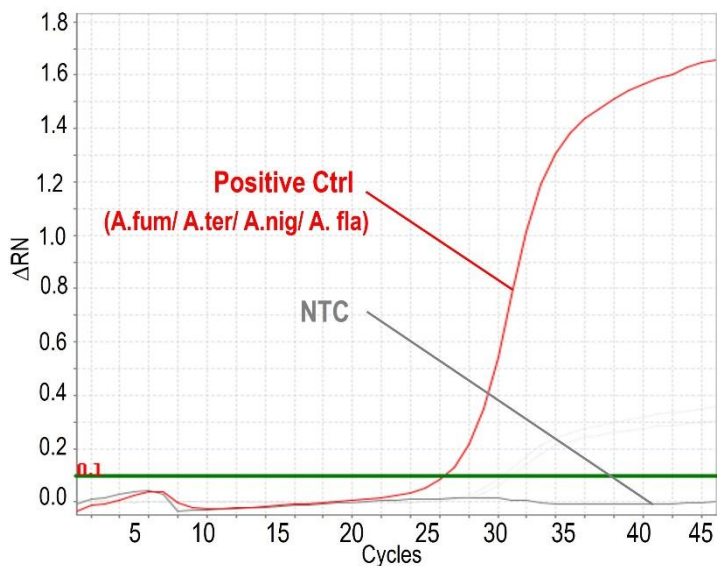
## ۲۱. آنالیز نتایج StepOne

برای آنالیز نتایج به راهنمای StepOne مراجعه کنید. به طور خلاصه دکمه Analysis را کلیک کنید. برای Aspergillus/FAM آستانه (threshold) را روی ۰/۱ و برای IC/VIC آستانه را روی ۰/۰۵ قرار دهید. برای مشاهده گراف مورد انتظار استانداردها، کنترل منفی و کنترل داخلی تصاویر سه و چهار را ملاحظه فرمایید.

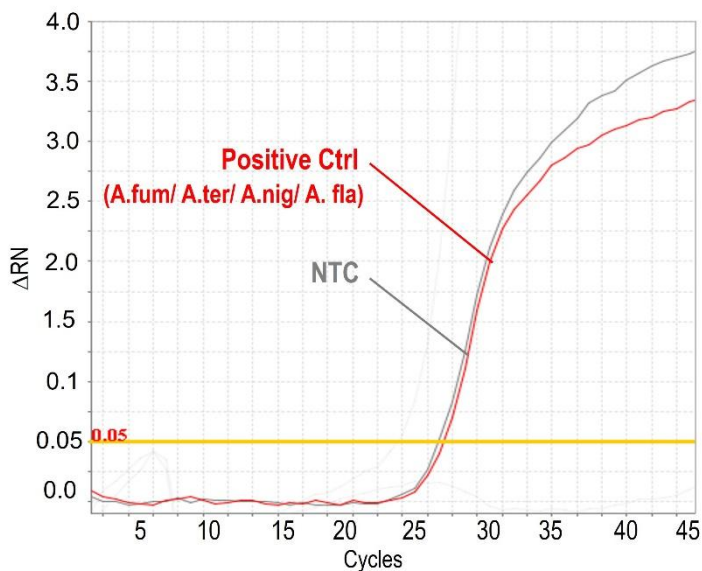
توجه داشته باشید که افزایش تابش FAM مربوط به **Aspergillus** و افزایش تابش IC/VIC حاصل از کنترل داخلی می باشد.

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 می باشد. 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 استپ وان



شکل ۴. منحنی کنترل داخلی در کانال VIC دستگاه استپ وان

نتایج را با توجه به نکات زیر تفسیر کنید:

- در صورتی که نمونه در کانال FAM مثبت و CT کمتر از ۴۰ باشد، بدون در نظر گرفتن نتیجه آن در کانال VIC می‌توان آن را **مثبت** تلقی نمود و تیترا محاسبه شده توسط دستگاه را گزارش نمود.
- در صورتی که یک نمونه در کانال FAM منفی باشد ولی در کانال IC/VIC مثبت و CT بین ۲۸ تا ۳۴ باشد، نمونه **منفی** در نظر گرفته می‌شود.
- در صورتی که یک نمونه در هر دو کانال FAM و IC/VIC منفی باشد، نتیجه **نامعتبر** بوده و آزمایش باید **تکرار** شود.

## ۲۲. میزان حساسیت

حساسیت تشخیصی این کیت با استفاده از نمونه کلون شده حاوی بخشی از ژنوم آسپرژیلوس بررسی شده است. میزان حساسیت برای گونه های فامیگاتوس، ترئوس و نیگر معادل ۲ کپی در میکرولیتر و برای گونه فلاووس معادل ۹ کپی در میکرولیتر می‌باشد. یعنی در ۹۵٪ مواردی که تیترا آسپرژیلوس در نمونه مورد آزمایش بیش از این میزان باشد، توسط این کیت تشخیص داده خواهد شد. در صورت کاهش تیترا نمونه به کمتر از این میزان همچنان کیت قادر به تشخیص خواهد بود اما با ضریب اطمینان به مراتب کمتر.

## ۲۳. روش امحاء

محتویات کیت فاقد خطرات بیولوژیکی یا شیمیایی بوده و می‌توان آنها را مستقیماً 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.

## ۲۴. پشتیبانی فنی

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

۰۹۹۳۶۲۲۳۲۴۱

Info@novingene.com

## ۲۵. 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.com

## ۲۶. منابع

- Fosses Vuong, M., Hollingshead, C.M. and Waymack, J.R., 2023. Aspergillosis.
- Mackay IM. Real-time PCR in the microbiology laboratory. Clin. Microbiol. Infect. 2004; 10 (3): 190 – 212
- Samson, R.A. and Varga, J., 2009. What is a species in Aspergillus? Medical Mycology, 47(s1), pp.S13–S20.
- Van, H., Geert Cauwenbergh and Donald., 2013. Aspergillus and Aspergillosis. Springer Science & Business Media.

## ۲۷. توضیحات برچسب

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

برای دریافت اطلاعات و منابع بیشتر، به وبسایت ما به نشانی [www.novingene.ir](http://www.novingene.ir) مراجعه فرمایید یا با پشتیبانی تماس بگیرید.

# Aspergillus RQ2 Kit Manual

Autumn 2025, Version 1.1

For Real-Time PCR Detection of Aspergillus DNA  
For Research Use Only

 24 (Cat# AspergillusRQ24)

 48 (Cat# AspergillusRQ48)

 96 (Cat# AspergillusRQ96)

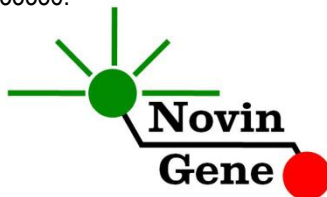
 NG-WI-ASL-56-101

RUO



**NovinGene ParsVira**

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



# Table of Contents

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

20. Data Analysis: Rotor-Gene .....	10
21. Data Analysis: StepOne .....	13
22. Sensitivity.....	14
23. Disposal Method .....	15
24. Technical Support.....	15
25. Contact Information.....	15
26. References .....	15
27. Symbols.....	16

## **1. Introduction**

Aspergillus RQ2 kit provides a ready-to-use Real-Time polymerase chain reaction (PCR) test designed for detecting Aspergillus DNA. 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**

Aspergillus RQ2 kit is intended for detecting four Aspergillus species including; *A. fumigatus*, *A. flavus*, *A. terreus* and *A. niger*. The target sequence is within the ITS region. (Without differentiation).

## **3. Background Information**

Aspergillus is an opportunistic type of fungal mold that exists everywhere. More than a few hundred Aspergillus species have been identified. Among them about 40 could be pathogenic for humans.

While they are not pathogenic for a healthy person, they may cause mild allergic reactions to significant and life-threatening infections in patients with compromised immune system. Most of these infections have been related to *A. fumigatus*, *A. flavus*, *A. terreus* and *A. niger*. Early diagnosis of this disease is crucial for proper patient management.



#### 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 eliminates the possibility of PCR product contamination.

#### 5. Kit Contents

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

Label	Content	Quantity
ASPG 2C Mix	PCR mix*	360 µl
A.fum Pos Ctrl	Positive Control for A.fumigatus	100 µl
A.fla Pos Ctrl	Positive Control for A.flavus	100 µl
A.ter Pos Ctrl	Positive Control for A.terreus	100 µl
A.nig Pos Ctrl	Positive Control for A.niger	100 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.

#### 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 accessory computer
- Tabletop microtube centrifuge
- Vortex Mixer
- Dry Block Heater
- Adjustable pipettors 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 the 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 for Aspergillus include whole blood, which should be collected in sterile tubes. We recommend EDTA or citrate as an anticoagulant. Samples such as plasma, cerebrospinal fluid (CSF) and bronchoalveolar lavage (BAL) can also be used. Samples can be stored at 2-8°C for 48 hours or at -20°C or lower for up to a few months.

### 12. Interfering Substances

Heparin (more than 10 IU/ml) affects the PCR. Blood collected in heparin containing tubes and samples of heparinized patients must not be used.

Elevated levels of bilirubin ( $\leq 4.5$  mg/dl) and lipids ( $\leq 1000$  mg/dl) and hemolytic samples do not influence the extraction and PCR.

### 13. Internal Control (IC)

To assess the possibility of DNA extraction failure and PCR inhibition and to prevent false negative results, the Aspergillus RQ kit contains an internal control (IC). This IC can be used during extraction process or added directly to ASPG 2C 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 internal control is 10% of the elution buffer. For instance, if the extracted DNA is eluted with 100ul, then 10ul of internal control 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 ASPG 2C 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 ASPG 2C 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.

### 14. DNA Isolation

DNA isolation can be performed using different fungal DNA extraction kits. For blood sample we recommend using:

- QIAamp® UCP PurePathogen Blood Kit (Cat. no. 50112, Qiagen GmbH, Hilden, Germany)

### 15. 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 four for Positive control and one for the negative control.

**If the IC is introduced during the extraction process, pipette 15µl of the [ASPG 2C Mix](#) to each PCR tube.**

**If the IC is added to the ASPG 2C Mix, add 15ul of the [prepared mix](#) (as described in section 13) 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 capped securely. Place the tubes in the machine.

*Note: Working with StepOne instrument, spin tubes briefly before loading on the block.*

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

## 16. Devices and software

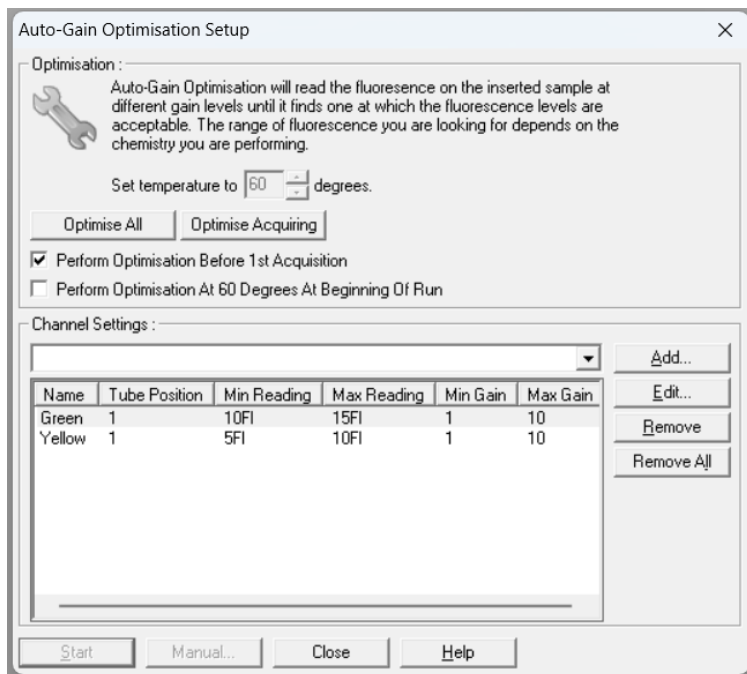
Aspergillus RQ2 kit is designed to work with Rotor-Gene, MIC and StepOne.

## 17. Programming Rotor-Gene

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

Open the Aspergillus RQ2 template file for Rotor-Gene (provided in the flash card, or accessible by kit QR code); Aspergillus RQ2 0.1 is for strip tubes and Aspergillus RQ2 0.2 is for 0.2ml 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 all channels (note that Tube number 1 should contain Aspergillus Mix).



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

## 18. 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. One negative control, four positive control and a few samples are defined. You may change plate set up using right-click options (copy, paste, clear). You may also add/remove samples or change sample name on "Define Targets and Samples"

menu. When finished, click on “Start Run” and save the experiment on the desired the location. Instrument will start shortly.

## 19. 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	<b>95°C x 3 min</b>	1
2	<b>95°C x 15 sec</b>	45
	<b>60°C x 60 sec</b>	

Fluorescence should be collected at 60°C for FAM and VIC dyes. The ASPG 2C Mix contains ROX with the final concentration of 300nM in reaction.

## 20. Data Analysis: Rotor-Gene

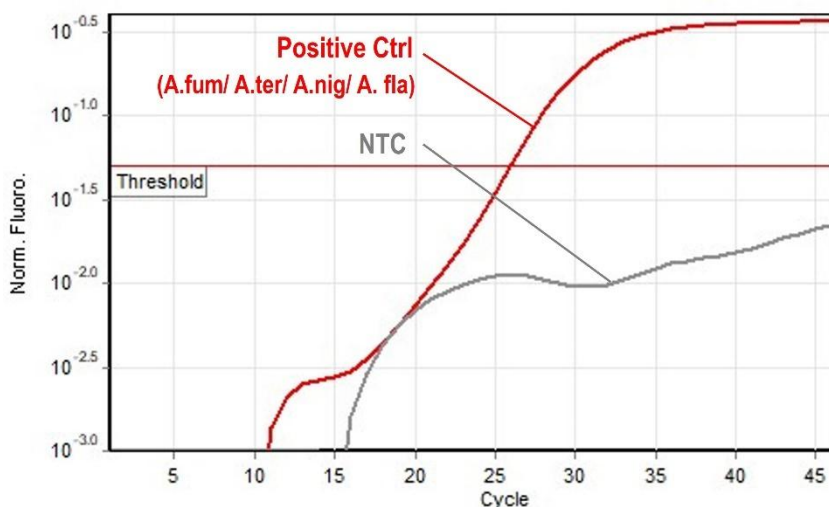
Before analyzing results, make sure that in the sample menu, Patient samples should be defined as "unknown" and Negative control or no template control as "Negative Control" or "NTC" respectively. Analyze the data according to the Rotor-Gen manual. Signal in the **Green** channels is due to **Aspergillus** and a signal in the **Yellow channel** is due to **IC**.

Briefly, click on the Analysis menu and then under the Quantitation tab double-click on Cycling A. Green. In the pop-up for Automatic Threshold, increase the minimum or lower bound until it surpasses the negative control or the NTC fluorescence, and then click on OK or simply put the threshold on 0.05 for the Green channel.

Repeat the above for Cycling A. Yellow but, cancel the Automatic Threshold and manually put threshold on 0.1.

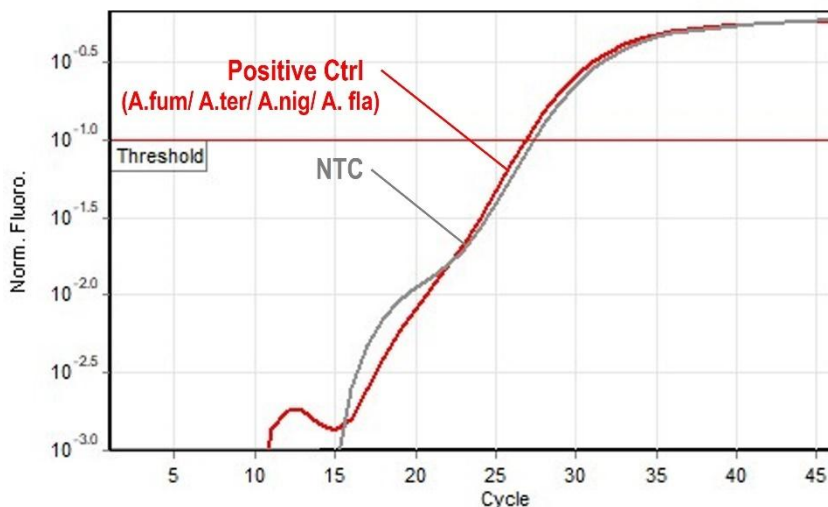
Figures 1 and 2 represent typical graphs for the Rotor-Gene machine.

**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 1.** Typical Controls graph in Green channel for Rotor-Gene





**Fig 2.** Typical IC graph in Yellow channel for Rotor-Gene

Consider the following points when analyzing:

- A sample is **Positive** if it is positive in the Green channel with a sigmoid graph and a CT of less than 40.
- A sample is **Negative** 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 both the Green and Yellow channels.

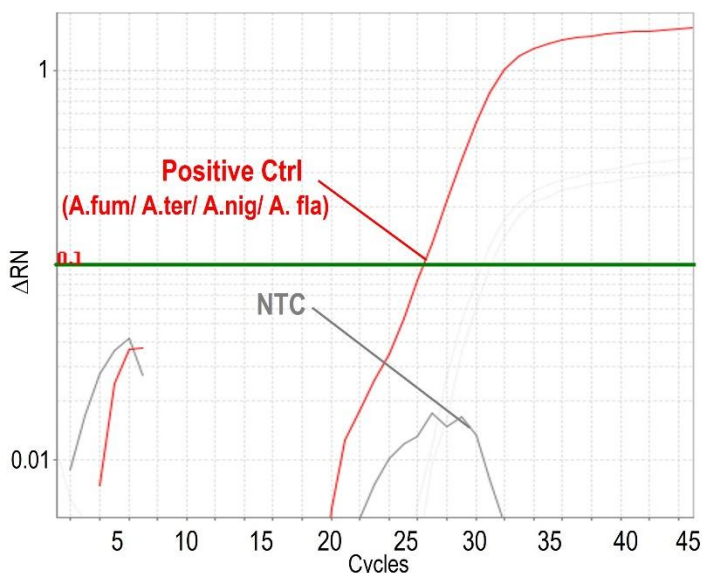
The Interpretation of results is summarized in the following table.

Green	Yellow	Result
+	+/-	Positive
-	+	Negative
-	-	Inconclusive

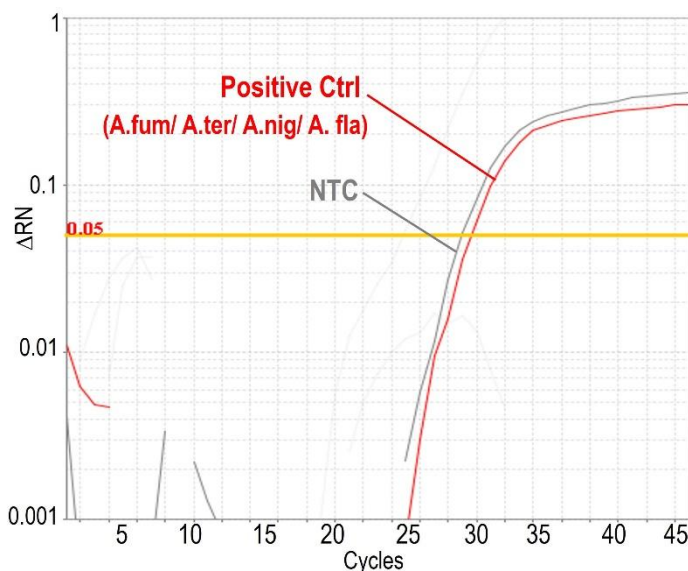
## 21. Data Analysis: StepOne

Analyze data according to StepOne manual. Briefly, click on Analyze and set the threshold for the ASP/FAM at 0.1 and at 0.05 for the IC/VIC. 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 IC graph in VIC channel for StepOne

Consider the following points when analyzing:

- A sample is **Positive** if it is positive in the FAM channel with a CT of less than 40.
- A sample is **Negative** if it is negative in the FAM channel while it is positive in VIC channel with a CT of 28-34.
- Results are **Inconclusive** and the test should be repeated if a sample is negative in both the FAM and VIC channels.

## 22. Sensitivity

The analytical detection limit of the kit was assessed with a cloned target and showed a limit of detection equal to 2 copies/ $\mu$ l for *A. fumigatus*, *A. terreus* and *A. niger* and 9 copies/ $\mu$ l for *A. flavus*.

## **23. Disposal Method**

The contents of the kit do not require any special treatment before disposal and can be directly discarded. Infectious specimens should be maintained in 5% Sodium Hypochlorite overnight and then discarded.

## **24. Technical Support**

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

## **25. Contact Information**

### **NovinGene ParsVira**

Address: No. 5, Iranshahr St, Tehran, Iran 1581633336.

Tel: +98 21-88837393  
+98 990-1813124






Email: [info@novingene.com](mailto:info@novingene.com)

Website: [www.novingene.com](http://www.novingene.com)

## **26. References**

- Fosses Vuong, M., Hollingshead, C.M. and Waymack, J.R., 2023. Aspergillosis.
- Mackay IM. Real-time PCR in the microbiology laboratory. Clin. Microbiol. Infect. 2004; 10 (3): 190 – 212
- Samson, R.A. and Varga, J., 2009. What is a species in Aspergillus? Medical Mycology, 47(s1), pp.S13–S20.
- Van, H., Geert Cauwenbergh and Donald., 2013. Aspergillus and Aspergillosis. Springer Science & Business Media.

## 27. Symbols

<b>RUO</b> Research use only	 Manufacturer	 Consult instructions for use
<b>LOT</b> Lot number	 Content sufficient for <n> tests	 Use-by date
<b>REF</b> Catalogue number	<b>SN</b> Serial number	 Temperature limit

**For more information and resources please visit our website; [www.novingene.com](http://www.novingene.com)**

