



دفترچه راهنما

کیفی سنجش و شناسایی کیت

Thrombosis

با روش

Real-Time PCR

Model : ThromboFII&FV PCR kit

**STEM
CELL
TECHNOLOGY**
شرکت فناوری بن یاخته

Doc. #: IFU-Thrombosis-Model FII&FV Doc. Version: V05 Revision

Date: 05-23-2023

| | |
|----|--|
| ۳ | شماره رفرانس |
| ۳ | شرح کیت |
| ۳ | اصول |
| ۳ | مقدمه |
| ۴ | محتویات کیت |
| ۴ | نگهداری و انتقال کیت |
| ۵ | نکات احتیاط عمومی |
| ۶ | هشدارها و محدودیت‌ها |
| ۶ | نمونه‌گیری و نگهداری |
| ۷ | عوامل تداخلی |
| ۸ | آماده سازی |
| ۸ | اضافه کردن الگو |
| ۸ | برنامه ریزی دمایی |
| ۱۱ | آنالیز نتایج |
| ۱۳ | حساسیت و اختصاصیت آنالیتیکال |
| ۱۳ | نکات آنالیز نتایج در دستگاه‌های مختلف: |
| ۱۴ | نشانه‌ها |
| ۱۵ | اطلاعات تماس |

- BON Thrombo FII&FV-24
- BON Thrombo FII&FV-96

شرح کیت

این کیت بر اساس واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR) به صورت Real-Time ساخته شده است. این محصول برای تشخیص جهش‌های نقطه‌ای فاکتور V لیدن و فاکتور II پروترومبین در شرایط آزمایشگاهی تهیه شده و نتایج تشخیصی به‌دست‌آمده توسط این محصول باید همراه با سایر داده‌های بالینی یا آزمایشگاهی تفسیر شوند.

اصول

تشخیص آل سالم و جهش یافته توسط واکنش زنجیره‌ای پلیمرز (PCR) بر اساس تکثیر مناطق خاص ژنوم انسان میباشد. در واکنش Real-Time PCR محصول تکثیر شده از طریق فلوروسنت شناسایی می‌شوند. مشاهده شدت فلوروسنت در حین واکنش PCR (به صورت Real-Time) تشخیص محصولات در حال تکثیر را بدون نیاز به بازکردن مجدد لوله‌های واکنش پس از اجرای PCR ممکن می‌سازد. این کیت در قالب یک پلتفرم دو لوله ای مولتی پلکس طراحی شده است که قادر به تشخیص همزمان افتراقی دو آل سالم و بیمار برای جهش فاکتور II پروترومبین و فاکتور V لیدن، به ترتیب با فلوروفورهای Cy5 و Texas Red می‌باشد.

مقدمه

ترومبوفیلی (Thrombophilia)، عارضه ای است که به دلیل عدم تعادل در پروتئین‌های لخته کننده خون یا عوامل لخته کننده ایجاد می‌شود و می‌تواند منجر به افزایش ریسک ایجاد ترومبوزهای وریدی شود. اختلالاتی که منجر به ترومبوفیلی می‌شوند در دو دسته ارثی و اکتسابی قرار می‌گیرند. ترومبوفیلی‌های ارثی شامل جهش در فاکتور V لیدن و فاکتور II پروترومبین می‌باشد.

فاکتور V Leiden نام یک جهش ژنی خاص با الگوی اتوزومی غالب ناشی از جهش نقطه ای 1691G در فاکتور V است که منجر به ترومبوفیلی و افزایش تمایل به تشکیل لخته های خون غیر طبیعی می‌شود که می‌تواند رگ های خونی را مسدود کند. افراد مبتلا به ترومبوفیلی فاکتور V لیدن بیشتر از حد متوسط در معرض خطر ابتلا به نوعی لخته خون به نام ترومبوز وریدی عمقی (DVT (deep vein thrombosis)) هستند. ترومبوفیلی فاکتور V لیدن همچنین خطر جدا شدن لخته ها از محل اصلی خود و حرکت در جریان خون را افزایش می‌دهد. اگرچه ترومبوفیلی فاکتور V لیدن خطر لخته شدن خون را افزایش می‌دهد، اما تنها حدود ۱۰ درصد از افراد دارای جهش فاکتور V لیدن لخته های غیر طبیعی ایجاد می‌کنند. زنان مبتلا به این جهش دو تا سه برابر بیشتر در معرض خطر سقط جنین مکرر در سه ماهه دوم یا سوم هستند.

جهش فاکتور II پروترومبین (G20210A) یک عارضه ارثی است که فرد را در نتیجه افزایش سطوح پروترومبین در گردش، مستعد ایجاد لخته های خونی غیرطبیعی در ورید عمقی (deep vein thrombosis DVT) و ریه ها و آمبولی ریوی (PE Pulmonary embolism) می نماید. میزان بروز آن در جمعیت عمومی ۱ در ۲ میلیون نفر تخمین زده می شود. کمبود فاکتور II یک اختلال اتوزومال مغلوب است، به این معنی که هر دو والد باید حامل ژن باشند تا آن را به فرزندان خود منتقل کنند و مردان و زنان را به طور مساوی تحت تأثیر قرار می دهد.

محتویات کیت

| Title | 24 Tests | 96Tests |
|-------------------------------|-----------------|-----------------|
| | Volume per Vial | Volume per Vial |
| Wild-type Master Mix | 360 µl/tube × 1 | 360 µl/tube × 4 |
| Mutant-type Master Mix | 360 µl/tube × 1 | 360 µl/tube × 4 |
| Thrombophili-Positive Control | 50 µl/tube × 1 | 50 µl/tube × 4 |

نگهداری و انتقال کیت

- ✓ کلیه محتویات این کیت باید در دمای ۲۰- درجه سانتی گراد و در تاریکی نگهداری گردد، همچنین به منظور انتقال و جابه جایی کیت از یونولیت با درب و یخ خشک استفاده نمایید.
- ✓ از نگهداری کیت در دمای ۴ درجه سانتی گراد بیشتر از یک ساعت خودداری نمایید.
- ✓ برای جابه جایی و حمل کیت از بسته های یخ زده (Frozen Ice Pack) استفاده نمایید.
- ✓ همه مواد موجود در کیت تا تاریخ انقضاء درج شده بر روی جعبه و در شرایط مشخص شده پایدار هستند.
- ✓ از چرخه های متعدد ذوب و انجماد (Freeze-Thaw) خودداری کنید زیرا سبب کاهش حساسیت و در نتیجه عدم کارایی کیت می شود.
- ✓ از قراردادن مستقیم اجزای کیت در معرض نور، گرما یا رطوبت خودداری کنید.
- ✓ معرف ها را قبل از استفاده در دمای اتاق (۱۵ تا ۲۵ درجه سانتی گراد) ذوب کنید. پس از ذوب شدن مواد موجود در کیت، لوله ها را به طور مختصر اسپین نمایید تا مطمئن شوید که مواد موجود در کیت به طور یکنواخت مخلوط شده اند.

مواد و تجهیزات مورد نیاز که باید توسط کاربر تدارک دیده شود:

۱. کیت استخراج DNA
۲. سمپلر قابل تنظیم در اندازه های مختلف و نوک سمپلر فیلتردار
۳. سانتریفوژ رومیزی
۴. بلوک خنک کننده
۵. وایتکس ۱۰ درصد
۶. گان و دستکش
۷. دستگاه با قابلیت خوانش در کانال Orange, Red
۸. نرم افزار دستگاه های مورد استفاده
۹. استریپ و کپ مناسب دستگاه مورد استفاده

نکات احتیاط عمومی

۱. لطفاً دستورالعمل را با دقت مطالعه نموده و قبل از استفاده محصول با تمام اجزای کیت آشنا شوید و درحین کار دستورالعمل را دقیقاً دنبال کنید.
- ✓ لطفاً قبل از انجام تست، ابزارهای Real-Time PCR سازگار را بررسی نموده و فرآیند را با آن ها جلو ببرید.
- ✓ از کیت یا اجزای موجود در کیت پس از تاریخ انقضا درج شده بر روی آن استفاده نکنید.
۲. از سرسمپلرهای فیلتردار RNase & DNase free استفاده کنید.
۳. نگهداری و تخلیص مواد مثبت برای نمونه های گرفته شده از بیمار، کنترلها و محصولات حاصل از PCR باید در محلی کاملاً جدا از محل نگهداری و آماده سازی MasterMix صورت پذیرد.
۴. همه مواد مورد نیاز کیت قبل از شروع کار باید به طور کامل در دمای اتاق ذوب شود.
۵. بعد از ذوب شدن، کلیه مواد را به خوبی پیمتاژ نمایید و به طور مختصر اسپین کنید. این امر برای جلوگیری از کاهش عملکرد کیت در طی زمان، توصیه می شود.
۶. تمام مراحل مربوط به تهیه MasterMix باید بر روی یخ یا جعبه های سرد (Cooling Box) انجام شود. استوک اصلی مربوط به MasterMix بعد از برداشتن مقدار مورد نیاز از آن باید به سرعت به فریزر منتقل شود.
۷. هنگام کار با مواد شیمیایی، روپوش مناسب آزمایشگاهی، دستکش یکبار مصرف، و عینکهای محافظ داشته باشید.
۸. کیت حاوی کنترل مثبت است. برای جلوگیری از آلودگی که ممکن است باعث ایجاد مثبت کاذب شود، کنترل مثبت را از سایر مواد موجود در کیت جدا نمایید.
۹. PCR بسیار حساس به آلودگی متقابل است، و نیازمند این است که کلیه مراحل کار با دقت کامل انجام پذیرد.
۱۰. برای افزودن مواد واکنش به جهت جلوگیری از نتایج مثبت کاذب از تیپ های جداگانه استفاده نمایید.
۱۱. هنگام کار با نمونه ها و مواد موجود در کیت، برای جلوگیری از آلودگی، دستکش ها باید مرتباً تعویض شوند.
۱۲. از باز کردن درب لوله های PCR پس از امپلی فای خودداری نمایید.

۱۳. از استفاده ی مجدد مواد یکبار مصرف بپرهیزید.
۱۴. مواد موجود در کیت که قابل استفاده نمی باشند و زباله‌ها باید به درستی دور انداخته شوند.
۱۵. پس از انجام تست، محل کار را ضد عفونی نموده و پیت‌ها و تجهیزات را با اسپری اتانول ۷۵٪ و وایتکس ۱۰٪ تمیز کنید.

هشدارها و محدودیت‌ها

۱. تمامی مراحل آزمایش باید بر اساس اصول GLP¹ توسط پرسنل آموزش دیده دارای پوشش حرفه ای و محافظ²(PPE) انجام شود. آزمایش‌های بالینی بر روی نمونه‌های عفونی باید در هود کلاس دو (Class II Biological Safety Cabinet) در محیط ۲-BSL (مطابق دستورالعمل: Interim Laboratory Biosafety Guideline For Handling and Processing Specimen Associated) انجام شود.
۲. پیشنهاد می‌شود هود و یا استیشن مورد استفاده قبل و بعد از کار با وایتکس ۱۰ درصد تمیز شود و همینطور بعد از کار لامپ UV زده شود.
۳. پیشنهاد می‌شود محل استخراج DNA، آماده‌سازی مخلوط واکنش از فضای آماده‌سازی و اضافه کردن نمونه و نمونه کنترل مثبت جدا باشند زیرا ممکن است نتایج کاذب به وجود آید.
۴. پس از آماده‌سازی مخلوط واکنش، آن را در تاریکی نگهداری نمایید.

کنترل‌ها

۱. نمونه بیمار: از محتویات اسید نوکلئیک حاصل از استخراج DNA استفاده شود.
۲. کنترل منفی (NTC): همواره یک نمونه کنترل منفی حاوی آب بجای نمونه استفاده شود.
۳. کنترل مثبت (PTC): از کنترل مثبت کیت به جای نمونه در یک واکنش استفاده شود.

نمونه‌گیری و نگهداری

نمونه مورد نیاز می‌تواند از سلول‌های بافتی نظیر خون استخراج گردد. نمونه‌گیری باید در شرایط استریل صورت گیرد.

¹ Good Laboratory Practice

² Personal Protective Equipment

نگهداری نمونه‌های گرفته شده

۱. از ظرف‌های مخصوص و یکبار مصرف برای جمع‌آوری نمونه استفاده کنید.
۲. برای جمع‌آوری خون یا پلاسما، از لوله‌های استریل حاوی مواد ضدانعقادی مانند EDTA یا سیترات استفاده کنید. توجه داشته باشید که نمونه‌های حاوی هپارین به دلیل اثر مهارتی این ماده برای PCR مناسب نیستند.
۳. طی چند ساعت اولیه پس از خون‌گیری، سرم یا پلاسما را جدا و تا زمان انجام آزمایش در دمای $^{\circ}C -20$ نگهداری کنید. سایر نمونه‌های مورد استفاده را نیز طی چند ساعت اولیه پس از نمونه‌گیری در دمای $^{\circ}C -20$ نگهداری و از فریزر و ذوب کردن مکرر آن‌ها خودداری نمایید.
۴. در صورت حمل و نقل نمونه، نمونه را در شرایط سرد و همراه یخ منتقل کنید.
۵. در صورت نبود شرایط برای انتقال نمونه در $^{\circ}C -20$ ساعت ۲۴ اولیه، نمونه را در $^{\circ}C -20$ فریزر نمایید.

تاریخ انقضای کیت

تاریخ انقضای کیت بر روی جعبه محصول درج شده است.

کنترل داخلی (Internal Control)

در این کیت، هر یک از آلل‌ها به عنوان کنترل داخلی عمل می‌کنند. کنترل داخلی به کاربر این امکان را می‌دهد که فرآیند تخلیص و احتمال وجود مواد مهارکننده PCR را بررسی نماید.

عوامل تداخلی

آزمایش را مهار می‌کنند. وجود مهارکننده در واکنش با ژن کنترل داخلی قابل ردیابی است. (HCl 1N, EDTA (0.5M)، دانه‌های سیلیس (1 μ l)، خون (1 μ l)، اوره (۴۰ گرم در ۱۰۰ میلی‌لیتر) و بافر لیز عملکرد

خالص‌سازی نوکلئیک اسید

جداسازی اسید نوکلئیک باید توسط کیت‌های جداسازی موجود در بازار مطابق پروتکل‌های جداسازی مواد بالینی خاص انجام شود. کیت استخراج DNA در این کیت گنجانده نشده است.

آماده سازی

این کیت حاوی دو میکس است. میکس Wild جهت شناسایی آل‌های سالم، و میکس Mutant جهت شناسایی آل‌های جهش یافته‌ی مرتبط با Thrombophili می‌باشند.

۱. ابتدا لوله‌ها را روی رک یخ بگذارید تا محتویات آن‌ها ذوب شوند و لوله‌های بافر واکنش و پرایمر پروب را به آرامی پیپتاژ کنید و به طور مختصر اسپین نمایید.

۲. برای هر نمونه ۲ لوله در نظر بگیرید. میزان ۱۵ میکرولیتر از Wild type MasterMix را به ۱ لوله و ۱۵ میکرولیتر از Mutant type MasterMix را به لوله دیگر PCR اضافه کنید.

نکته در هر بار انجام تست یک لوله به‌عنوان NTC (No Template Control) باید گذاشته شود. در NTC به‌جای نمونه استخراج شده از آب استفاده می‌شود که برای کنترل آلودگی واکنش کاربرد دارد.

اضافه کردن الگو

پس از آماده سازی محلول‌ها و انتقال آن به تیوب‌های واکنش، ابتدا نمونه کنترل منفی (NTC) را آماده کنید. برای این کار، ۵ میکرولیتر از آب بدون نوکلئاز را به تیوب کنترل منفی اضافه نمایید. پس از آن، تیوب‌های حاوی مواد واکنش PCR را به منطقه کار با اسید نوکلئیک، منتقل نموده و ۵ میکرولیتر از نمونه‌های تحت تست را به تیوب‌های مربوطه اضافه نمایید. سپس تیوب‌ها را در دستگاه ترمال سایکلر قرار دهید.

| Reaction Setup | Volume |
|-------------------|------------|
| Master Mix | 15 μ l |
| Sample or Control | 5 μ l |
| Final Volume | 20 μ l |

برنامه ریزی دمایی

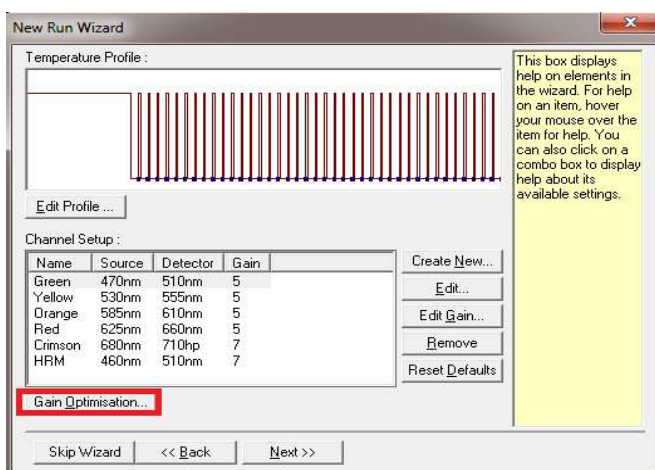
دستورالعمل برای دستگاه‌های Real-Time PCR دارای کانال Orange, Red توصیف شده است. پس از تنظیم کردن دستگاه مطابق برنامه زیر، واکنش را راه اندازی کنید. برای آگاهی از نحوه تعریف کانال در دستگاه Rotor Gene به کاتالوگ دستگاه مراجعه کنید. مقادیر دمایی هر قسمت در جدول زیر آورده شده است.

| | Temperature | Hold | Cycle |
|--|-------------|--------|-------|
| Pre-Denaturation | 95 °C | 4 min | 1 |
| Denaturation | 95 °C | 15 sec | 35 |
| Annealing and Acquisition on Channel Orange and Red | 60 °C | 45 sec | |

علاوه بر تعریف دمایی دستگاه که در قسمت بالا آمده است دستگاه باید برای طیف سنجش فلورسنت نیز تنظیم گردد. اندازه گیری تابش فلورسانس باید برای رنگ Orange, Red تنظیم شود.

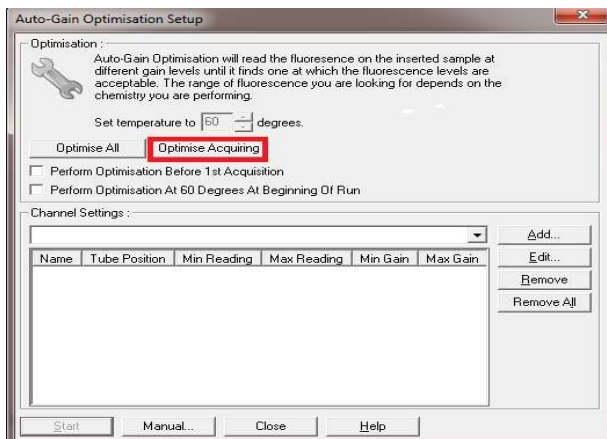
تعریف طیف سنجش فلورسنت در دستگاه های مختلف:
دستگاه Rotor-Gene:

بدین منظور در دستگاه Rotor-gene گزینه ی Gain Optimization را انتخاب کنید (شکل ۱).



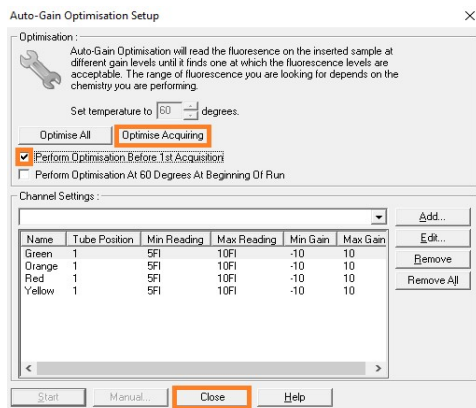
شکل ۱. تنظیمات دستگاه

در این صفحه با انتخاب گزینه ی Optimise Acquiring برای کانال Orange و Red بازه ی Target sample range از ۵ تا ۱۰ (حالت پیش فرض دستگاه) انتخاب شود (شکل ۲). همچنین Gain دستگاه باید بر مبنای تیوب عدد نوشته شده در کادر Tube Position صحیح انتخاب شده باشد (شکل ۳).



شکل ۲. تنظیمات دستگاه

پس از انتخاب بازه‌ی مناسب برای هر کانال، گزینه‌ی Perform Optimization Before 1st Acquisition را انتخاب کرده، و پنجره را ببندید (شکل ۳).



شکل ۳. تنظیمات دستگاه

آنالیز نتایج توسط نرم افزار مربوطه و بر اساس دستورالعمل دستگاه انجام شود. در کانال رنگی Orange, Red آستانه را روی گزینه‌ی 0.02 قرار دهید.
آنالیز نتایج بر اساس محاسبه‌ی اختلاف Ct بین دو لوله‌ی Wild و Mutant انجام می‌شود.

۱. چنانچه نمونه در کانال **نارنجی** دارای منحنی سیگموئیدی و فاز لگاریتمی باشد:

الف: اگر لوله‌ی wild حداقل Ct 2 کمتر از لوله‌ی mutant باشد، فرد برای جهش فاکتور ۷ لایدن هموزیگوت سالم است.

ب: اگر لوله‌ی mutant حداقل Ct 2 کمتر از لوله‌ی wild باشد، فرد برای جهش ۷ لایدن هموزیگوت بیمار است.

ج: اگر اختلاف Ct بین دو لوله سالم و بیمار کمتر از ۲ واحد باشد، فرد برای جهش ۷ لایدن هتروزیگوت است.

۲. چنانچه نمونه در کانال **قرمز** دارای منحنی سیگموئیدی و فاز لگاریتمی باشد:

الف: اگر لوله‌ی wild حداقل Ct 2 کمتر از لوله‌ی mutant باشد، فرد برای جهش فاکتور II پروترومبین هموزیگوت سالم است.

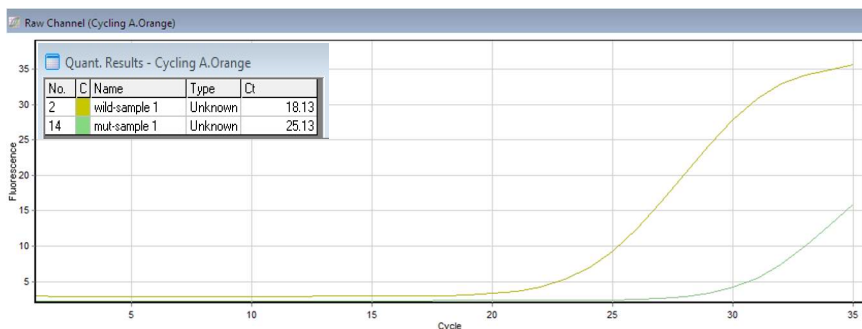
ب: اگر لوله‌ی mutant حداقل Ct 2 کمتر از لوله‌ی wild باشد، فرد برای جهش II پروترومبین هموزیگوت بیمار است.

ج: اگر اختلاف Ct بین دو لوله سالم و بیمار کمتر از 2 واحد باشد، فرد برای جهش II پروترومبین هتروزیگوت است.

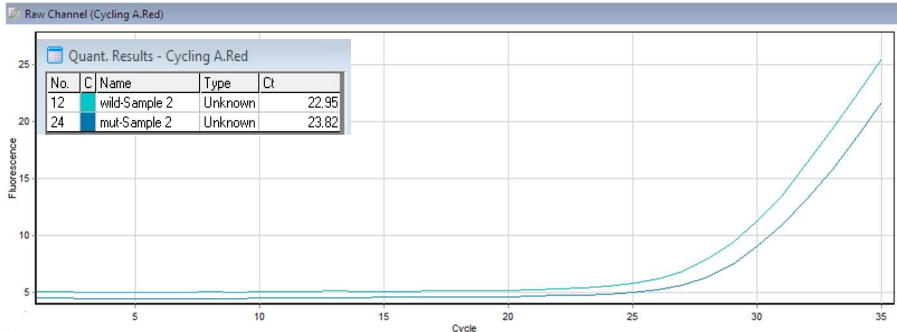
از آنجا که هر فرد یکی از آلل‌های نرمال و یا جهش یافته و یا هر دوی آنها را دارا می‌باشد، بنابراین همیشه نتیجه آزمایش باید حداقل برای یکی از انواع نرمال یا جهش یافته مثبت باشد. بنابراین، این آلل‌ها در واقع به عنوان کنترل داخلی ایفای نقش می‌کنند. در صورتی که برای نمونه ای، سیگنالی در کانال نارنجی و قرمز دیده نشود و یا منحنی مربوط به آنها سیگموئیدی نباشد، آزمایش نامعتبر بوده و باید دوباره تکرار شود.

| Chanel | Wild Mix | Mutant Mix | ΔC ($Ct_2 - Ct_1$) | Result |
|--------------------|----------|------------|---------------------------------|--------------------|
| Orange Factor v | Ct_1 | Ct_2 | $2 < \Delta Ct$ | هموزیگوت سالم |
| | | | $\Delta Ct < -2$ | هموزیگوت جهش یافته |
| | | | $-2 < \Delta Ct < +2$ | هتروزیگوت |
| Red Factor II | Ct_1 | Ct_2 | $2 < \Delta Ct$ | هموزیگوت سالم |
| | | | $\Delta Ct < -2$ | هموزیگوت جهش یافته |
| | | | $-2 < \Delta Ct < +2$ | هتروزیگوت |

-باتوجه به نتایج، شاین مربوط به الل موتان و سالم، می تواند متفاوت باشد. در شرایط هموزیگوت، هر الل شاین بالاتری نسبت به دیگری دارد و معمولا در شرایط هتروزیگوت شاین الل ها شبیه به هم است. به عنوان مثال با توجه به تصاویر زیر در حالت هموزیگوت سالم، اختلاف بین Ct و شاین در خوانش الل های سالم و جهش یافته مشاهده می شود (شکل ۱) و در شرایط هتروزیگوت، Ct و شاین هر دو الل تا حدی بهم نزدیک است (شکل ۲).



شکل ۱: حالت هموزیگوت سالم



شکل ۲: حالت هتروزیگوت

حساسیت و اختصاصیت آنالیتیکال
 کیت SENMURV Thrombophilia امکان تشخیص جهش در پرترومبین ، فاکتور V لیدن و فاکتور II پروترومبین را با
 LOD برابر با ۱ نانوگرم در میکرولیتر و با اختصاصیت ۱۰۰٪ ممکن می‌سازد.

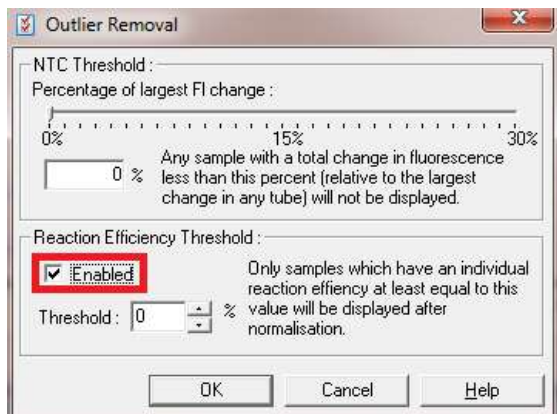
نکات آنالیز نتایج در دستگاه‌های مختلف:

دستگاه Rotor-Gene:

آنالیز اطلاعات در دستگاه Rotor-gene ۶۰۰۰ و Rotor-gene ۳۰۰۰ باید توسط نرم‌افزار دستگاه و بر اساس
 دستورالعمل دستگاه صورت گیرد.

۱. از منوی Analysis, Quantitation, و روی یک رنگ، دوبار کلیک کنید.

۲. با کلیک بر گزینه ی Outlier Removal, Reaction Efficiency Threshold را فعال کنید (شکل ۴).



شکل ۴. تنظیمات دستگاه

نشانه ها

| نشانه | مفهوم | نشانه | مفهوم |
|-------|-------------|-------|--------------------|
| | کنترل مثبت | | دور از نور و گرما |
| | تعداد تست | | برای مصارف پژوهشی |
| | کد کالا | | شماره بچ تولید شده |
| | تاریخ انقضا | | محدودیت دمایی |
| | آدرس | | مطالعه دستورالعمل |

شرکت فناوری بن یاخته- گروه سین مورو

دفتر مرکزی: تهران، سعادت آباد، میدان فرهنگ، بلوار 24 متری،

خیابان حیدر نیا (دوم شرقی)، پلاک 9، شرکت فناوری بن یاخته

کد پستی: 1997775555

پشتیبان فنی 09301821601

تلفن تماس: 02122082120

Web Site: www.Senmurv.co

Email: info@senmurv.ir