

Code: FAMTA.MA.IN.03

Rev: 05-00

Date: 1405/03



دفترچه راهنما

*famta*QUANT BKV Real-Time PCR Kit

کیت تشخیص مولکولی و تعیین میزان BKV

به روش Real-Time PCR

Version 05-00



Cat. No:

2040104 (24 Reactions)

2040105 (48 Reactions)

2040106 (96 Reactions)



info@famta.co



www.famta.co



0939-188 3994



02122004254-5

CCCTCGAGGACAAGGCGT
CAGTCCAGATGACCA
TACC
AATGAAAG
ACCTAG

صفحه	عنوان
۲	مقدمه
۲	محتویات کیت
۳	شرایط نگهداری
۳	مواد و تجهیزات لازم
۳	مشخصات محصول
۴	دستگاه های Real-Time PCR
۴	نمونه و شرایط نگهداری آن
۴	احتیاط ها و هشدار ها
۴	روش استخراج ژنوم
۴	آماده سازی واکنش
۵	اضافه کردن الگو
۶	تنظیم برنامه دستگاه
۶	وارد کردن غلظت استاندارد ها در نرم افزار دستگاه
۷	اعتبار سنجی آزمون (Assay Validation)
۹	تفسیر نتایج (Result Interpretation)
۹	عملکرد کیت (Kit Performance)
۹	حساسیت تشخیصی (Analytical Sensitivity)
۱۰	اختصاصیت (Specificity)
۱۱	تکرار پذیری (Reproducibility)
۱۲	عیب یابی (Troubleshooting)
۱۳	نماد ها
۱۴	پشتیبابی

مقدمه

پولیوما ویروس^۱ (BK Virus) از خانواده پلیوما ویریده و دارای ژنوم DNA دو رشته ای می باشد. عفونت اولیه با این ویروس عمدتاً در دوران کودکی اتفاق می افتد و فاقد سرنم بالینی است. این ویروس پس از عفونت اولیه به صورت مخفی در کلیه ها و سیستم ادراری مستقر می شود. درگیرندگان پیوند خصوصاً گیرندگان پیوند کلیه و در بیماران که داروهای سرکوب کننده سیستم ایمنی دریافت می کنند، ویروس مجدداً فعال و علائم شدیدی را ایجاد می نماید. علائم بالینی در افراد مبتلا شامل نقص فاکشنال کلیوی (افزایش پیشرونده در مقدار کراتینین سرم)، و در آزمایش آنالیز ادرار وجود سلول های التهابی و توبولار کلیوی را می توان مشاهده نمود. کیت تشخیص BK Virus با روش مولکولی Real-Time PCR به منظور تشخیص کمی DNA ویروس BK در نمونه های پلاسما، سرم، ادرار و سایر مایعات بدن تولید گردیده است.

کیت ها بر اساس تعداد تست قابل انجام در هر کیت بصورت ۲۴، ۴۸ و ۹۶ آزمون طراحی شده اند.

محتویات کیت

جدول ۱) محتویات کیت

Color	Title	Volume per vial	No. of vials 24 Reactions	No. of vials 48 Reactions	No. of vials 96 Reactions
Blue	PCR Buffer Mix ¹	260 µl	1	2	4
Purple	Primers & Probes ²	130 µl	1	2	4
Red	BKV Standard 1 ³	100 µl	1	1	1
Red	BKV Standard 2 ³	100 µl	1	1	1
Red	BKV Standard 3 ³	100 µl	1	1	1
Red	BKV Standard 4 ³	100 µl	1	1	1
Red	BKV Standard 5 ³	100 µl	1	1	1
Green	Internal Control ⁴	650 µl	1	1	2
White	DDW ⁵	600 µl	1	1	2

۱- بافر میکس

۲- حاوی پرایمرها و پروب های BKV و کنترل داخلی

۳- حاوی ژنوم BKV با مقادیر مشخص (جهت رسم منحنی استاندارد)

۴- IC (Internal Control): حاوی ژنوم کنترل داخلی

۵- DDW: آب DNase-RNase Free

شرایط نگهداری

کیت را تا زمان انقضا در فریز ۲۰- درجه سانتیگراد نگهداری نمایید. از مخلوط کردن محلولها و موادی که شماره سریال (Lot Number) متفاوت دارند خودداری نمایید و از کیتی که تاریخ انقضای آن گذشته است استفاده نکنید. کیت به همراه یخ خشک ارسال می‌شود. دقت کنید که اجزای کیت پس از دریافت منجمد بوده و از نظر ظاهری نیز سالم باشند.

ذوب مکرر (بیشتر از ۲ بار) اجزای کیت ممکن است بر عملکرد سنجش تاثیر بگذارد به همین منظور در ابتدا اجزای کیت را Aliquot کنید.

مواد و تجهیزات لازم

- ✓ دستگاه Real-Time PCR که دارای رنگ های خوانش FAM و JOE باشد.
- ✓ بلوک های آلومینیومی (Ice Racks) که از قبل در یخچال قرار گرفته و سرد باشند.
- ✓ سمپلرهای متغیر (0.5-10 µL و 10-100 µL)
- ✓ سر سمپلر فیلتردار DNase-RNase Free
- ✓ میکروتیوب 1.5 ml، DNase-RNase Free
- ✓ میکروتیوب های مخصوص PCR
- ✓ دستگاه مینی اسپین ورتکس
- ✓ کیت استخراج DNA ویروسی
- ✓ دستکش لاتکس بدون پودر

مشخصات محصول

کیت famtaQUANT BKV Real-Time PCR، یک کیت تشخیصی آزمایشگاهی مبتنی بر متد TaqMan Probe بوده، که به منظور تشخیص و تعیین میزان DNA اختصاصی BKV تولید گردیده است. تست دارای یک سیستم تکثیر هترولوگ (تکثیر ژن کنترل داخلی) جهت تعیین احتمال وجود ممانعت کننده‌های PCR و همچنین صحت عملکرد محلول‌های کیت می‌باشد.

پروپ اختصاصی DNA BKV با رنگ FAM (کانال سبز) و پروپ اختصاصی ژن کنترل داخلی (IC) با رنگ JOE (کانال زرد) نشان دار شده است.

استفاده از پروپ های متصل شده به رنگ های متفاوت، امکان تشخیص همزمان DNA اختصاصی BKV و کنترل داخلی را به دستگاه Real-Time PCR می‌دهد.

دستگاه های Real-Time PCR

کیت famtaQUANT BKV Real-Time PCR، جهت انجام تست با دستگاه های زیر طراحی گردیده است:

- ✓ Rotor Gene 6000
- ✓ Rotor Gene Q
- ✓ MIC (Bio Molecular System)
- ✓ LightCycler 96 (Roche)
- ✓ ABI StepOne and StepOne Plus (Applied Bio Systems)
- ✓ SLAN
- ✓ Gentier 48/96 (Tian Long)

نمونه و شرایط نگهداری آن

نمونه مناسب جهت انجام آزمون کمی BKV، پلاسما و ادرار بیمار است، ضمن اینکه از سرم نیز می توان استفاده نمود. نمونه خون بیمار باید در لوله استریل حاوی ماده ضد انعقاد EDTA گرفته شده و بعد از جداسازی پلاسمای آن، بلافاصله نسبت به استخراج ژنوم اقدام گردد.

در صورتی که امکان استخراج ژنوم فراهم نباشد نمونه باید تا زمان استخراج در فریزر ۲۴- درجه سانتیگراد نگهداری شود.

نمونه ادرار باید در ظرف استریل مخصوص کشت ادرار گرفته شده سپس در داخل لوله های فالتکون استریل ریخته شده و به مدت ۵ دقیقه در دور 4000 rpm سانتریفیوژ گردد. پس از اتمام سانتریفیوژ، از سطح نمونه 200 μ L برداشته شود و تا زمان استخراج، در فریزر ۲۴- درجه سانتی گراد نگهداری شود.

پیشنهاد می شود قبل از فریز کردن، نمونه ی پلاسما/ سرم را در دو حجم 200 μ L جهت انجام تست و احیاناً تکرار آن، و یک حجم 1000 μ L جهت Backup، در میکروتیوب های 1.5 mL، DNase-RNase Free جداسازی نمایید. به هیچ وجه از پلاسمای حاوی هپارین و EDTA در غلظت های بالا استفاده نشود.

احتیاط ها و هشدار ها

این کیت در مصارف تشخیصی کاربرد دارد. استناد به نتایج این کیت بدون استفاده از سایر داده های بالینی، آزمایشگاهی و پاراکلینیکی توصیه نمی شود.

رعایت اقدامات ایمنی عمومی در هنگام کار با نمونه های عفونی، محلول ها و ریجنتها الزامیست. قبل از انجام آزمون دستکش لاتکس بدون پودر پوشیده و با استفاده از یک گاز استریل آغشته به وایتکس ۱۰٪ سطوح کاری را تمیز و ضد عفونی نمایید. در پایان دستکش و گاز استریل را دور انداخته و دستکش جدیدی پوشیده و با گاز استریل آغشته به الکل ۷۰٪ سطوح کاری را کاملاً پاک و ضد عفونی نمایید. سپس به مدت حداقل ۲۰ دقیقه لامپ UV هود و یا Workstation را روشن نموده تا فضای زیر آن ضد عفونی گردد.

استفاده از کیت باید توسط افرادی که آشنایی کامل با اصول و روش های تشخیص مولکولی Real-Time PCR همچنین توانایی آنالیز و تفسیر داده ها را داشته باشند، انجام پذیرد. مقررات کار با نمونه های عفونی باید بر اساس رعایت اصول صحیح آزمایشگاهی (GLP) انجام گیرد.

جهت جلوگیری از بروز آلودگی حین کار (Carry over contamination) استفاده از مکان های مجزا جهت آماده سازی و انجام واکنش ضروری است.

از سه اتاق مجزا برای عملیات هایی نظیر استخراج نمونه، آماده سازی واکنش ها و فرایند تکثیر استفاده کنید. هرگز درب ویال های تکثیر شده را باز نکنید. بعد از اتمام آزمون فوراً ویال های تکثیر شده را از دستگاه Real-Time PCR خارج نموده و در ظرف محتوی هیپوکلریت سدیم ۱۰٪ قرار داده و نسبت به اتوکلاو آن اقدام و در فضایی خارج از آزمایشگاه معدوم نمایید.

سمپلرها را هر ۶ ماه یک بار کالیبره نمایید و از سر سمپلرهای فیلتردار و DNase-RNase Free استفاده نمایید. در صورت بروز هرگونه سوال در مورد انجام آزمون ابتدا به دقت دستورالعمل کیت را مطالعه نموده و سپس با کارشناس فنی شرکت فام تن آزما تماس حاصل نمایید.

چنانچه نمونه های آزمایشگاه شما به تعداد کافی نمیباشند، به محض دریافت کیت آن را در حجم های کمتر Aliquot کرده و تا زمان استفاده، در فریزر و دمای ۲۰- درجه سانتی گراد نگهداری نمایید.

روش استخراج ژنوم

توصیه می شود برای استخراج DNA از کیت های استخراج استاندارد و از برندهای معتبر، یا از دستگاه های استخراج اتوماتیک از کمپانی های معتبر استفاده گردد.

پلاسمای بیمار را از فریزر خارج کرده و اجازه دهید تا در دمای اتاق ذوب شود. سپس نمونه پلاسما را مدت کوتاهی ورتکس و اسپین نماید. سپس مقدار ۲۰۰ µL از پلاسمای بیمار را در یک میکرو تیوب ۱.۵ mL ریخته و با استفاده از کیت و یا دستگاه های استخراج اتوماتیک، DNA ویروس را از نمونه استخراج نمایید.

کیت های استخراج QIAamp DSP Virus Spin Kit و یا QIAamp DNA Blood mini Kit (کمپانی کیاژن) جهت استخراج DNA ویروس هیپاتیت B توصیه می گردند.

توجه: برای اطمینان از صحت نتایج منفی Viral Load بیماران، ارزیابی عدم حضور ممانعت کننده های واکنش PCR و اطمینان از کیفیت استخراج، ۱۲ µL از کنترل داخلی (IC) را در هنگام استخراج به Lysate (مخلوط بافر لیز کننده و پلاسما) بعد از مرحله انکوباسیون و قبل از مرحله ای اضافه کردن اتانول در استخراج اضافه نمایید. هرگز نمونه کنترل داخلی را مستقیماً به پلاسما اضافه نکنید.

در هر آزمون یک نمونه منفی را نیز جهت کنترل، استخراج کنید.

بهتر است حجم Elution Buffer نهایی ۶۰ µL باشد.

تا زمان انجام آزمایش می توان DNA استخراج شده را در فریزر ۲۰- درجه سانتیگراد نگهداری نمود.

توجه: اگر حجم نمونه و یا Elution Buffer نهایی را تغییر دادید حتماً با کارشناسان فنی شرکت تماس بگیرید. ویال های استاندارد (درب قرمز) را هرگز استخراج نکنید.

آماده سازی واکنش

تهیه مستر میکس

بر اساس تعداد واکنش هایی که میخواهید انجام دهید ویال های کیت شامل PCR Buffer Mix و Primers & Probes، استانداردها (S1, S2, S3, S4, S5) Internal Control و DDW را از فریزر خارج کرده و اجازه دهید تا بر روی Ice Rack به تدریج ذوب شوند و پس از اطمینان از ذوب شدن، ویال ها را به طور مختصر ورتکس و سپس اسپین نموده و بر اساس جداول زیر نسبت به تهیه مستر میکس اقدام کنید.

تهیه مستر میکس به دو صورت انجام می شود

اگر کنترل داخلی جهت اطمینان از عدم حضور ممانعت کننده های PCR بکار می رود، مستر میکس را بر اساس جدول ۲ تهیه نمایید.

جدول ۲) آماده سازی میکس PCR به همراه کنترل داخلی

Number of Reactions (rxns)	1
PCR Buffer Mix	10 μ L
Primers & Probes	5 μ L
Internal Control	2 μ L
Master Mix Volume	17 μ L

اگر کنترل داخلی جهت کنترل مرحله استخراج و اطمینان از عدم حضور ممانعت کننده های PCR بکار می رود، ژنوم کنترل داخلی میبایست در هنگام استخراج اسید نوکلئیک به نمونه پلاسما اضافه شده باشد (قبلا در دفترچه توضیح داده شد). در این صورت مستر میکس را بر اساس جدول ۳ تهیه نمایید.

جدول ۳) آماده سازی میکس PCR بدون کنترل داخلی

Number of Reactions (rxns)	1
PCR buffer Mix	10 μ L
Primers & Probes	5 μ L
Master Mix Volume	15 μ L

اضافه کردن الگو

مستر میکس آماده شده را به کمک پیپتینگ و یا ورتکس آرام، هموزن و سپس اسپین نمایید.

مقدار 15 μ L از مستر میکس تهیه شده را به میکرو تیوب های مخصوص PCR که بر روی بلوک آلومینیومی سرد شده (Ice Rack) قرار دارند اضافه نمایید.

مقدار 10 μ L از DNA استخراج شده (برای بیماران)، همچنین از هریک از استاندارد ها را در میکروتیوب های مربوطه اضافه کنید.

نکته: برای جلوگیری از آلودگی حین کار به ترتیب میکروتیوب NTC، نمونه‌های بیماران و سپس میکروتیوب‌های استاندارد را آماده نمایید.

سپس بلوک آلومینیومی سرد (Ice Rack) را به اتاقی که دستگاه Real-Time PCR قرار دارد منتقل کنید.

تنظیم برنامه دستگاه

دستگاه‌های Real-Time PCR که دارای رنگ‌های خوانش FAM و JOE باشند، جهت استفاده با کیت حاضر مناسب هستند. در دستگاه ABI 7500 رنگ‌های آلترناتیو JOE، HEX یا VIC می‌باشند. در انتخاب دکتورها دقت کنید.

رنگ فلورسنت جهت گزارشگر (Reporter) ویروس BK FAM است و رنگ فلورسنت جهت گزارشگر (Reporter) کنترل داخلی، JOE است.

برنامه دمایی برای آزمون Real-Time PCR

جدول ۴) برنامه دمایی

	Temperature	Hold	Acquisition	Cycle
Initial denaturation and polymerase activation	95°C	15 min	-----	1X
Denaturation	95°C	20 sec	-----	45X
Annealing and elongation	60°C	40 sec	yes	

تنظیمات اختصاصی دستگاه Rotorgene جهت بهینه سازی خوانش:

Gain optimization:

Optimize Acquiring → perform optimization before 1st Acquisition

وارد کردن غلظت استاندارد ها در نرم افزار دستگاه

غلظت استانداردها را بر اساس ستون ۱ و یا ستون ۲ جدول ۵ در نرم افزار دستگاه تنظیم کنید.

توصیه می شود که اعداد استاندارد ها را بر اساس ستون دوم تنظیم نمایید.

چنانچه غلظت استانداردها را بر مبنای IU/μl تنظیم کردید، جهت تبدیل نتایج و گزارش آنها بر مبنای IU/ml،

جواب‌های بدست آمده برای هریک از نمونه‌ها را در فاکتور ۳۰۰ ضرب نمایید.

جدول ۵) غلظت ویال‌های استاندارد

Quantification Standards	Column 1 Concentration [IU /μl]	Column 2 Concentration [IU /ml]
Standard 1	1,000,000	300,000,000
Standard 2	100,000	30,000,000
Standard 3	10,000	3,000,000
Standard 4	1,000	300,000
Standard 5	100	30,000

اعتبار سنجی آزمون (Assay Validation)

خط Threshold را با رعایت اصول زیر رسم نمایید:

خط Threshold را روی 0.05 و یا در صورتی که نتایج بهتری حاصل می شود به صورت دستی و در ناحیه ای بالاتر از فلورسنت پایه و در محدوده ی خطی نمودار تنظیم نمایید.

تمام کنترل منفی ها (NTC and Negative Control) باید زیر خط Threshold قرار گیرند.

اگر آلودگی مشاهده شود (وجود منحنی تکثیر "Amplification plot" در نمونه NTC)، نتایج حاصل از آزمون قابل تفسیر نبوده و باید کل ران تکرار شود.

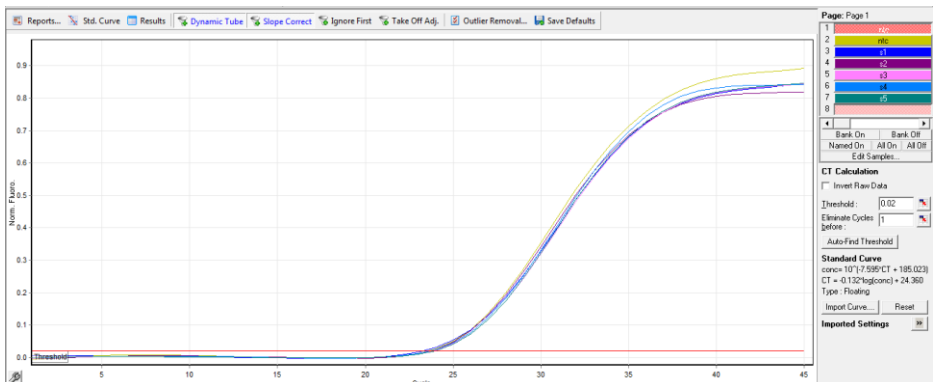
تمام نمونه های استاندارد باید دارای منحنی تکثیر (فاز تصاعدی) باشند و فواصل اطمینان در آنها در ایده آل ترین حالت باشد.

نمونه های کنترل می بایست در کانال (رنگ) مربوطه دارای سیگنال باشند.

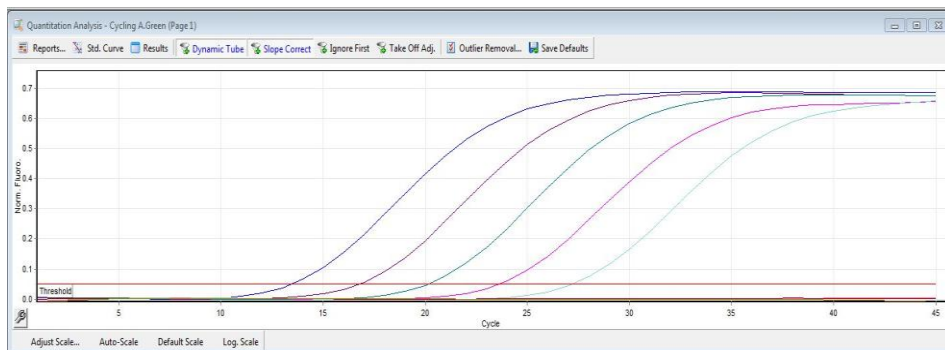
نتایج حاصل از آزمون های کمی (نمودار استاندارد) باید دارای ویژگی های زیر باشد:

جدول (۶) ویژگی های منحنی استاندارد

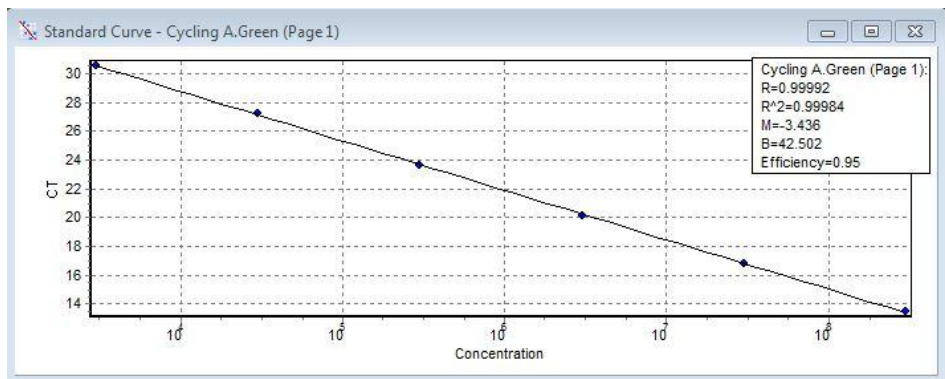
Control Parameter	Valid Value
Slope ¹	-3.1 / -3.6
PCR Efficiency	90% _ 105%
R square (R ²)	> 0.98



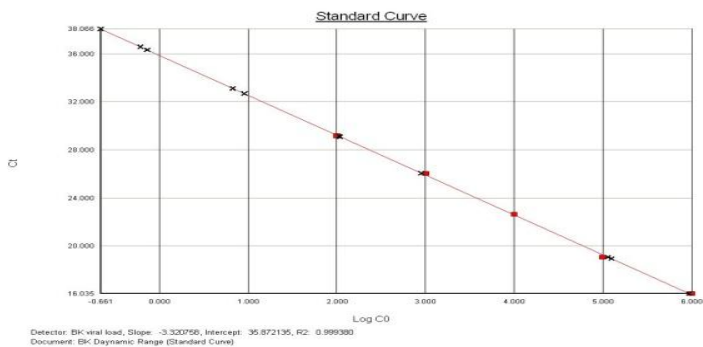
شکل (۱) نمودار تکثیر جهت کنترل داخلی (IC)



شکل ۲) آنالیز نمودار استاندارد های کیت BKV توسط نرم افزار دستگاه Rotor Gene Q, 5Plex HRM



شکل ۳) ویژگی های مربوط به آنالیز آزمون کمی



شکل ۴) خط استاندارد آنالیز شده توسط نرم افزار دستگاه ABI مدل Fast DX 7500

تفسیر نتایج (Result Interpretation)

نمونه های مثبت و استاندارد های کیت باید منحنی تکثیر سیگموئیدی را نشان دهند. هر نمونه که منحنی تکثیر را نشان بدهد به عنوان مثبت در نظر گرفته می شود.

در صورتیکه نمونه بیمار دارای منحنی سیگموئیدی بوده و Ct کمتر از ۴۰ داشته باشد، بدون در نظر گرفتن نتیجه آن جهت تکثیر کنترل داخلی، مثبت تلقی می شود.

در صورتیکه نمونه بیمار فاقد منحنی تکثیر برای ویروس BKV بوده ولی دارای منحنی تکثیر برای کنترل داخلی باشد این نمونه منفی در نظر گرفته می شود.

اگر Ct کنترل داخلی نمونه ای دارای اختلاف قابل توجهی نسبت به سایر نمونه ها باشد، و یا کنترل داخلی در نمونه ای که لود ویروس پایینی را نشان می دهد بالا نرفته باشد به احتمال زیاد لود ویروس به دست آمده جهت آن نمونه نیز صحیح نمی باشد و در این صورت تکرار استخراج نمونه مورد نظر پیشنهاد می گردد.

در صورتیکه نمونه بیمار فاقد منحنی تکثیر برای هر دو رنگ خوانش FAM و JOE باشد، استخراج یا آزمایش آن نمونه میبایست تکرار شود.

توجه: دقت نمایید که شرط دارا بودن شکل سیگموئیدی برای تفسیر نتایج نمودار ضروری است. در دستگاه Rotor Gene Q می توانید جهت اصلاح شیب نمودار ها و مشاهده نمودارهای سیگموئیدی، گزینه Slope correction را روشن و یا خاموش نمایید.

جدول ۷) تفسیر نتایج یک آزمون

Detection Channel		Result Interpretation
FAM (BKV target)	JOE (Internal Control)	
Positive	Positive or Negative	Result is Positive
Negative	Positive	Target (BKV) Not Detected Result is Negative
Negative	Negative	PCR inhibition or reagent failure. Repeat test or Extraction again.

عملکرد کیت (Kit Performance)

دامنه خطی (Kit Dynamic Range)

خطی بودن آزمون، با آنالیز سریال رقت با اختلاف ده برابر بصورت ۹ لگاریتم از غلظت الگو از 10^9 copies/μl تا 10 copies/μl کپی از غلظت در واکنش است.

هر IU (International units) در نمونه های سرم و پلاسما برابر با ۳/۰۷ کپی و در نمونه ادرار برابر با ۱/۴۵ کپی از ویروس می باشد.

حساسیت تشخیصی (Analytical Sensitivity)

کمترین حد تشخیصی این کیت برای ۲۰ بار تکرار از کمترین تیترو ویروس، معادل ۵ کپی از ویروس در یک واکنش (۱۵۰ کپی از ویروس در یک میلی لیتر از نمونه) بود که با اطمینان بیش از ۹۵٪ تشخیص داده شد.



عکس ۲) آزمون حساسیت تشخیصی

اختصاصیت (Specificity)**اختصاصیت آنالیتیکی (Analytical Specificity)**

این کیت بر اساس توالی ژنی محافظت شده BKV طراحی شده و قابلیت تشخیص بالایی برای توالی ژن مورد نظر دارد این کیت هیچ واکنش متقاطعی با سایر ویروس ها و باکتری ها ندارد.

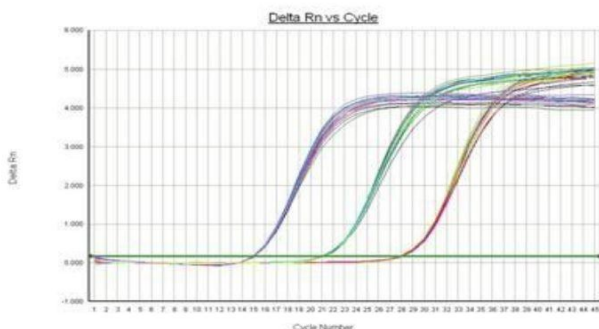
برای این منظور آزمون Real-Time PCR با استفاده از این کیت بر روی نمونه های استخراج شده ارگانسیم های زیر انجام شد و هیچ نتیجه مثبتی مشاهده نگردید.

جدول ۸) نتایج آزمون اختصاصیت

Virus / bacteria / parasite	strain	source	Concentration	CT value
HSV-1		Clinical sample	6×10^{-7} copies/mL	Undetected
HSV-2		Clinical sample	6×10^{-7} copies/mL	Undetected
CMV		Clinical sample	6×10^{-7} copies/mL	Undetected
JC Virus		Clinical sample	6×10^{-7} copies/mL	Undetected
VZV		Clinical sample	6×10^{-7} copies/mL	Undetected
EBV		Clinical sample	6×10^{-7} copies/mL	Undetected
HHV-6		Clinical sample	6×10^{-7} copies/mL	Undetected
HIV-1		Clinical sample	6×10^{-7} copies/mL	Undetected
HIV-2		Clinical sample	6×10^{-7} copies/mL	Undetected
HCV		Clinical sample	6×10^{-7} copies/mL	Undetected

تکرارپذیری (Reproducibility)

نتایج حاصل از ۲۴ بار تکرار از ۳ لگاریتم از غلظت استاندارد ها بالاترین تکرار پذیری را نشان داد.



عکس ۳) آزمون تکرار پذیری

عیب یابی (Troubleshooting)

در صورتی که هیچ سیگنالی در میکروتیوب های مربوط به استاندارد خوانده نشود و یا فاصله ی بین نمودار های استاندارد ها یکسان نباشد:

علل احتمالی:

- نمونه های استاندارد به تیوب های مربوطه اضافه نشده است.
- کانال های انتخاب شده مطابق با SOP نمی باشند.
- پروفایل دمایی انتخاب شده مطابق با SOP نمی باشد.
- میکس نکردن و یا میکس ناکافی نمونه های استاندارد.
- کالیبر نبودن سمپلرها و استفاده از سمپلر هایی با برندهای متفاوت
- رعایت نشدن شرایط نگهداری یکی یا بیشتر اجزاء کیت و یا اتمام تاریخ اعتبار کیت

راه حل:

- سمپلرها را کالیبر نموده و تمام سایزهای سمپلر را از یک برند انتخاب نمایید.
- آزمون را دوبار تکرار کرده، ریجنت ها را ورتکس و سپس اسپین نموده و عمل پیپتینگ را به درستی انجام دهید.

دریافت منحنی تکثیر در نمونه NTC و NC جهت توالی هدف (BKV):

علل احتمالی:

- آلودگی در فضای کار و یا ریجنت های کیت اتفاق افتاده است.

راه حل:

- فضای کار، سمپلر ها و... را مطابق SOP مربوطه تمیز کرده و لامپ های UV زیر ورک استیشن ها و اتاق را به مدت حداقل ۲۰ دقیقه روشن نمایید، ریجنت های آلوده شده را دور ریخته و از ریجنت های جدید استفاده کنید.

نماد ها

جدول ۹) نماد ها

	شماره کاتالوگ / رفرنس		دفترچه راهنما
	لات نامبر		جهت مصارف تحقیقاتی
	شرکت تولید کننده		تاریخ تولید
	تعداد واکنش در هر کیت		دمای نگهداری
	تاریخ انقضا		

یادداشت:

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

.....

همکار گرامی:

در صورت هر گونه سوال و اشکال با کارشناسان شرکت فمتا تماس حاصل فرماید.

شماره تلفن پشتیبانی: ۰۹۰۴ ۴۷۳ ۹۰۰۰

ایمیل پشتیبانی: support@famta.co