

Outubro 2019

Manual do *therascreen*[®] EGFR Plasma RGQ PCR Kit



Versão 1



Para utilização em diagnóstico in vitro

Para utilização com equipamentos Rotor-Gene[®] Q MDx 5plex HRM



870311



QIAGEN GmbH, QIAGEN Strasse 1, 40724 Hilden, ALEMANHA



1119189PT

Índice

Utilização prevista	4
Resumo e explicação	5
Princípio do procedimento	6
Formato do kit	6
Ensaios	7
Controlos	8
Materiais fornecidos	9
Conteúdo do kit	9
Materiais necessários, mas não fornecidos	10
Avisos e precauções	11
Informações de segurança	11
Precauções gerais	11
Armazenamento e manuseamento de reagentes	13
Armazenamento e manuseamento de espécimes	15
Procedimento	16
Protocolo: deteção de mutações de EGFR	17
Protocolo: configuração do Rotor-Gene Q EGFR	22
Análise de dados de avaliação de mutações	30
Guia de resolução de problemas	38
Controlo de qualidade	40
Limitações	40
Características de desempenho	42

Sensibilidade analítica — limite de branco (Limit of Blank, LoB)	42
Limite de deteção (Limit of Detection, LoD)	42
Sensibilidade analítica — cut-offs de ΔC_T	44
Repetibilidade e reprodutibilidade	44
Efeito da entrada de ADN nos valores de C_T	44
Substâncias interferentes	45
Desempenho clínico	49
Referências	50
Informações de contacto	50
Símbolos	51
Anexo A: detalhes das mutações	52
Informações para encomendas	53
Histórico de revisões do documento	55

Utilização prevista

O *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit é um teste de diagnóstico in vitro para a deteção de deleções do exão 19 e substituições do exão 20 e 21 (T790M e L858R, respetivamente) no gene do recetor do fator de crescimento epidérmico (Epidermal Growth Factor Receptor, EGFR) e fornecerá uma avaliação qualitativa do estado de mutação. Os resultados destinam-se a ajudar o médico a identificar pacientes com CPCNP que possam beneficiar do tratamento com IRESSA® (gefitinib) quando não for possível avaliar uma amostra de tecido.

O *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit deve ser utilizado por pessoal com a devida formação, num ambiente de laboratório profissional, com amostras de ADN extraídas de plasma obtido de sangue de pacientes com cancro do pulmão de células não pequenas (CPCNP).

O *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit destina-se a ser utilizado em diagnóstico in vitro.

Resumo e explicação

O *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit é um kit pronto a utilizar para a deteção de mutações no gene EGFR relacionado com o cancro, utilizando reacção em cadeia da polimerase (Polymerase Chain Reaction, PCR) em equipamentos Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM.

Através das tecnologias Scorpions® e ARMS, o *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit permite a deteção das seguintes mutações do gene EGFR num fundo de ADN genómico de tipo selvagem.

- Deleções no exão 19
- T790M
- L858R

Os métodos utilizados são altamente seletivos e, consoante a quantidade total de ADN presente, permitem a deteção de uma percentagem de mutação baixa num fundo de ADN genómico de tipo selvagem. Os limites de deteção e seletividade são superiores a tecnologias como a sequenciação por terminador fluorescente.

Princípio do procedimento

O *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit utiliza duas tecnologias — ARMS e Scorpions — para a detecção de mutações durante a real-time PCR.

ARMS

A amplificação específica do alelo ou da mutação é obtida utilizando o ARMS (Amplification Refractory Mutation System). A polimerase *Taq* de ADN (*Taq*) é eficaz a distinguir entre uma correspondência e uma não correspondência na extremidade 3' de um iniciador da PCR. Sequências mutadas específicas são amplificadas de forma seletiva, mesmo nas amostras em que a maioria das sequências não apresenta a mutação. Quando se consegue uma correspondência total com o iniciador, a amplificação é efetuada com toda a eficácia. Quando a base de 3' não encontra correspondência, ocorre apenas a amplificação de fundo de baixo nível.

Scorpions

A detecção da amplificação é realizada utilizando a tecnologia Scorpions. As moléculas tipo Scorpions são moléculas bifuncionais que contêm um iniciador da PCR ligado de forma covalente a uma sonda. O fluoróforo integrado nesta sonda interage com um supressor, também incorporado na sonda, o que reduz a fluorescência. Durante a PCR, quando a sonda se liga ao amplicon, o fluoróforo e o supressor separam-se. Isto resulta num aumento da fluorescência do tubo de reação.

Formato do kit

O *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit é fornecido com quatro ensaios:

- Um ensaio de controlo (Ctrl)
- Três ensaios de mutação

Todas as misturas de reação contêm reagentes para detetar alvos etiquetados com FAM™ e um ensaio de controlo interno etiquetado com HEX™. O ensaio de controlo interno pode detetar a presença de inibidores que podem dar origem a resultados falso-negativos. A amplificação FAM pode superar a amplificação do controlo interno e o objetivo do controlo interno é simplesmente mostrar que onde não existe amplificação FAM, trata-se de um resultado verdadeiramente negativo e não de uma reação PCR falhada.

Ensaio

Ensaio de controlo

O ensaio de controlo, etiquetado com FAM, é utilizado para avaliar o ADN total de uma amostra. Este ensaio amplifica uma região do exão 2 do gene EGFR. O iniciador e a sonda foram concebidos para evitar quaisquer polimorfismos conhecidos do EGFR.

Ensaio de mutação

Cada ensaio de mutação contém uma sonda Scorpions etiquetada com FAM e um iniciador ARMS para a discriminação entre o ADN de tipo selvagem e um ADN mutante específico.

Controlos

Todas as execuções experimentais devem conter os seguintes controlos:

Controlo positivo

Cada execução deve conter um controlo positivo nos tubos 1–4. O *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit contém o controlo positivo (Positive Control, PC) EGFR, a utilizar como modelo na reação do controlo positivo. Os resultados do controlo positivo serão avaliados para garantir que o kit tem um desempenho de acordo com os critérios de aceitação estabelecidos.

Controlo negativo

Cada execução deve conter um controlo negativo (controlo sem modelo; NTC) nos tubos 9–12. O NTC consiste em água isenta de nuclease (H₂O), a utilizar como o "modelo" para o controlo sem modelo. O controlo sem modelo é utilizado para avaliar qualquer potencial contaminação durante a preparação da execução e para avaliar o desempenho da reação do controlo interno.

Avaliação da reação do controlo interno

Cada mistura de reação contém um controlo interno para além da reação-alvo. Uma falha indica que poderão haver inibidores presentes que podem originar resultados falso-negativos ou que ocorreu um erro de configuração do operador para esse tubo.

Se a falha do controlo interno for devida a inibição da PCR, diluir a amostra pode reduzir o efeito dos inibidores, mas é necessário ter em atenção que a diluição também dilui o ADN-alvo. A amplificação FAM pode superar a amplificação do controlo interno de modo que o valor C_T (HEX) do CI gerado poderá ficar fora do intervalo especificado. Os resultados de FAM são ainda válidos para estas amostras.

Materiais fornecidos

Conteúdo do kit

<i>therascreen</i> EGFR Plasma RGQ PCR Kit			(24)
N.º de catálogo			870311
Número de reações			24
Vermelho	Control Reaction Mix (Mistura de reação de controlo)	Ctrl	2 x 600 µl
Roxo	T790M Reaction Mix (Mistura de reação de T790M)	T790M	600 µl
Laranja	Deletions Reaction Mix (Mistura de reação de deleções)	Del	600 µl
Rosa	L858R Reaction Mix (Mistura de reação de L858R)	L858R	600 µl
Bege	EGFR Positive Control (Controlo positivo EGFR)	PC	300 µl
Verde-menta	<i>Taq</i> DNA Polymerase (Polimerase <i>Taq</i> de ADN)	<i>Taq</i>	2 x 80 µl
Branco	Nuclease-Free Water for No Template Control (Água isenta de nuclease para controlo sem modelo)	NTC	1 x 1,9 ml
Branco	Nuclease-Free Water for Dilution (Água isenta de nuclease para diluição)	Dil	1 x 1,9 ml

Materiais necessários, mas não fornecidos

Ao trabalhar com substâncias químicas, utilize sempre uma bata de laboratório adequada, luvas descartáveis e óculos de proteção. Para mais informações, consulte as fichas de dados de segurança (FDS) apropriadas, disponibilizadas pelo fornecedor do produto.

- Kit de extração de ADN (consulte "Procedimento", na página 16)
- Pipetas dedicadas* (ajustáveis) para a preparação de amostras
- Pipetas dedicadas* (ajustáveis) para a preparação da mistura principal de PCR
- Pipetas dedicadas* (ajustáveis) para dispensar o modelo de ADN
- Pontas de pipeta isentas de DNase, RNase e ADN com filtros (para evitar contaminação cruzada, recomendamos pontas de pipeta com barreira para aerossóis)
- Banho-maria ou dispositivo semelhante com capacidade para tubos centrifugados de 50 ml a 60 °C.
- Bloco de aquecimento ou dispositivo semelhante com capacidade de incubação a 56 °C†
- Gelo picado
- Centrifuga de bancada* com rotor para tubos de reação de 2 ml
- Vórtex
- Equipamento Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM*† com canais de fluorescência para Cycling Green e Cycling Yellow (detecção de FAM e HEX, respetivamente)
- Software do Rotor-Gene Q, versão 2.3
- Strip Tubes and Caps, 0.1 ml, para utilização com o 72-Well Rotor (n.º de catálogo 981103 ou 981106)
- Tubos de microcentrifugação isentos de DNase, RNase e ADN para a preparação das misturas principais
- Loading Block 72 x 0.1 ml Tubes, bloco de alumínio para a configuração de reação manual com uma pipeta de canal único (QIAGEN, n.º de catálogo 9018901)

* Certifique-se de que os equipamentos foram verificados e calibrados de acordo com as recomendações do fabricante.

† Em alguns países, se aplicável, pode ser utilizado o equipamento Rotor-Gene Q 5plex HRM com data de fabrico de maio de 2011 ou posterior. A data de fabrico pode ser obtida a partir do número de série na retaguarda do instrumento. O número de série está no formato "mmaann", em que "mm" indica o mês de fabrico, "aa" indica os últimos dois algarismos do ano de fabrico e "nnn" indica o identificador exclusivo do instrumento.

Avisos e precauções

Para utilização em diagnóstico in vitro

Para utilização profissional

Informações de segurança

Ao trabalhar com substâncias químicas, utilize sempre uma bata de laboratório adequada, luvas descartáveis e óculos de proteção. Para obter mais informações, consulte as fichas de dados de segurança (FDS) adequadas. Estas estão disponíveis online no formato PDF, prático e compacto, no endereço www.qiagen.com/safety, onde é possível encontrar, visualizar e imprimir a FDS de cada kit QIAGEN e respetivo componente.

Precauções gerais

O utilizador deve ter sempre em atenção o seguinte:

- Utilize pontas de pipetas isentas de DNase, RNase e ADN com filtros e certifique-se de que as pipetas foram calibradas de acordo com as instruções do fabricante.
- Armazene e extraia materiais positivos (espécimes e controlos positivos) separadamente de todos os outros reagentes e adicione-os à mistura de reação numa instalação em separado.
- Descongele completamente todos os componentes à temperatura ambiente (15–25 °C) antes de dar início a um ensaio.
- Quando estiverem descongelados, misture os componentes invertendo cada tubo 10 vezes e centrifugue durante um curto período de tempo.

Nota: Tenha muito cuidado para evitar a contaminação das PCR com o material de controlo sintético. Recomenda-se a utilização de pipetas diferentes, de uso exclusivo, para preparar as misturas de reação e adicionar o modelo de ADN. É necessário efetuar a preparação e distribuição das misturas de reação numa área diferente da utilizada para a adição do modelo. Os tubos do Rotor-Gene Q não podem ser abertos depois de terminada a execução de PCR. Isto destina-se a evitar a contaminação laboratorial com produtos pós-PCR.

Nota: Os reagentes estão validados para configuração manual. Se for utilizado um método automático, o número de reações possíveis poderá diminuir, devido ao reagente necessário para encher os "volumes mortos" nesses equipamentos.

Nota: Todos os reagentes do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit foram formulados especificamente para serem utilizados com os testes indicados. Todos os reagentes fornecidos no *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit destinam-se a ser utilizados unicamente com os outros reagentes no mesmo *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit.

Para se manter um nível de desempenho ideal, não se deve substituir os reagentes do kit.

Nota: Utilize apenas a polimerase *Taq* de ADN (*Taq*) fornecida no kit. Não substitua por polimerase *Taq* de ADN de outros kits do mesmo tipo ou de qualquer outro tipo, ou por polimerase *Taq* de ADN de outro fornecedor.

Nota: Os reagentes para o *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit foram diluídos a uma concentração ideal. Não se recomenda a diluição adicional dos reagentes, pois pode resultar numa redução do seu desempenho. Não se recomenda a utilização de volumes de reação inferiores a 25 µl, uma vez que tal aumentará o risco de falso-negativos.

Armazenamento e manuseamento de reagentes

O *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit é expedido em gelo seco. Se qualquer componente do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit não chegar ao destino em estado congelado, se a embalagem exterior tiver sido aberta durante o transporte ou se a remessa não contiver uma nota de embalagem, as instruções de utilização ou os reagentes, contacte um dos Departamentos da assistência técnica ou distribuidores locais da QIAGEN (visite-nos em www.qiagen.com).

O *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit deve ser armazenado imediatamente após ser recebido, a uma temperatura entre -30 e -15 °C num congelador de temperatura constante e protegido da luz. Quando armazenado sob as condições de armazenamento especificadas, o *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit permanece estável até à data de validade indicada.

Uma vez abertos, os reagentes podem ser armazenados nas respetivas embalagens originais entre -30 e -15 °C, durante 12 meses ou até à data de validade indicada, o que ocorrer primeiro. O descongelamento e o congelamento repetidos devem ser evitados. Não exceda um máximo de oito ciclos de congelamento/descongelamento.

Os reagentes devem ser descongelados à temperatura ambiente durante um mínimo de 1 hora e um máximo de 4,5 horas. Assim que os reagentes estiverem prontos para utilização, as reações de PCR podem ser preparadas e os tubos do Rotor-Gene Q que contêm as misturas principais e a amostra de ADN devem ser carregados imediatamente no Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM. O tempo total desde o início da preparação da PCR até ao início da execução não deve exceder:

- 6 horas se armazenado à temperatura ambiente
Nota: Este tempo inclui a preparação e o armazenamento da PCR.
- 18 horas se armazenado no frigorífico ($2-8$ °C)
Nota: Este tempo inclui a preparação e o armazenamento da PCR.

Nota: As moléculas Scorpions (tal como todas as moléculas etiquetadas com fluorescência) nos reagentes da mistura de reação são sensíveis à luz. Proteja os controlos e os reagentes da mistura de reação da luz para evitar a sua fotodescoloração.

Os reagentes do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit estão diluídos numa concentração ideal e não é necessário qualquer outro tratamento ou purificação antes da sua utilização na análise, conforme indicado nas *Instruções de utilização (manual)* do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit.

Devem ser observados os prazos de validade e as condições de armazenamento impressos na caixa e nas etiquetas de todos os componentes. Não utilize componentes que estejam fora do prazo de validade ou que tenham sido armazenados de forma incorreta.

Armazenamento e manuseamento de espécimes

Nota: Todas as amostras devem ser tratadas como material potencialmente infeccioso.

O material de amostra deve ser ADN genómico humano extraído de plasma. Para assegurar a qualidade dos espécimes, estes devem ser transportados de acordo com a metodologia de patologia normal.

Procedimento

Extração do ADN

As características de desempenho deste kit foram geradas utilizando ADN extraído com o QIAamp® Circulating Nucleic Acid Kit (n.º de catálogo 55114). Ao utilizar o QIAamp Circulating Nucleic Acid Kit, efetue a extração do ADN de acordo com as instruções descritas no manual, tendo em atenção o seguinte:

- O volume inicial de plasma é 2 ml.
- Antes da extração de ADN, os 2 ml de plasma devem ser centrifugados a 3000 rpm durante 2 minutos e o sobrenadante transferido para um tubo limpo.
- O volume de proteinase K deve ser 250 µl.
- A digestão de proteinase K deve ser efetuada durante 1 hora a 60 °C.
- O ADN genómico purificado deve ser eluído em 55 µl de Buffer AVE (fornecido no QIAamp Circulating Nucleic Acid Kit).
- Armazene o ADN genómico purificado entre -30 e -15 °C.

Nota: Todos os ensaios no *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit geram produtos de PCR curtos. Contudo, o *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit não funciona com ADN altamente fragmentado.

Protocolo: deteção de mutações de EGFR

Pontos importantes antes de começar

- Antes de iniciar o procedimento, leia "Precauções gerais", na página 11.
- Familiarize-se durante algum tempo com o Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM antes de iniciar o protocolo. Consulte o manual do utilizador do instrumento.
- Não agite no vórtex a polimerase *Taq* de ADN (*Taq*) nem qualquer mistura que contenha polimerase *Taq* de ADN, uma vez que isto pode desativar a enzima.
- Podem ser executadas até 16 amostras numa placa.
- Pipete a *Taq* colocando a ponta da pipeta ligeiramente abaixo da superfície do líquido para evitar que a ponta seja revestida com excesso de enzima.
- Para cada amostra de ADN, os ensaios de mutação e de controlo devem ser analisados na mesma execução de PCR, para evitar variações de ensaio para ensaio.

Passos a seguir antes de começar

- Antes de cada utilização, todos os reagentes devem ser completamente descongelados durante, no mínimo, 1 hora e, no máximo, 4,5 horas à temperatura ambiente (15–25 °C), misturados invertendo 10 vezes e centrifugados com brevidade para recolher o conteúdo no fundo do tubo.
- Certifique-se de que a *Taq* está à temperatura ambiente (15–25 °C) antes de cada utilização. Centrifugue o tubo com brevidade para recolher a enzima no fundo do tubo.

Procedimento

1. Descongele completamente todas as misturas de reação, a água isenta de nuclease para controlo sem modelo (No Template Control, NTC) e o controlo positivo (Positive Control, PC) EGFR à temperatura ambiente (15–25 °C) durante, no mínimo, 1 hora (Tabela 1). Quando os reagentes estiverem descongelados, misture-os invertendo cada tubo 10 vezes para evitar concentrações localizadas de sais e, em seguida, centrifugue com brevidade para recolher o conteúdo no fundo do tubo.

Tabela 1. Tempos de descongelamento, tempos de preparação da PCR e temperaturas de armazenamento

Tempo mínimo de descongelamento	Tempo máximo de descongelamento	Temperatura de armazenamento após preparação da PCR	Tempo máximo de preparação e armazenamento da PCR
1 hora	4,5 horas	Temperatura ambiente (15–25 °C)	6 horas
1 hora	4,5 horas	2–8 °C	18 horas

Nota: A preparação da PCR deve ser realizada à temperatura ambiente. O termo "armazenamento" refere-se ao tempo entre a conclusão da preparação da PCR e o início da execução da PCR no Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM.

Nota: A polimerase *Taq* de ADN (*Taq* em tubo) deve ser colocada à temperatura ambiente (15–25 °C) ao mesmo tempo que os outros reagentes (consulte "Armazenamento e manuseamento de reagentes", na página 13). Centrifugue o tubo com brevidade para recolher a enzima no fundo do tubo.

2. Execute os passos seguintes:
 - 2a. Etiquete quatro tubos de microcentrifugação (não fornecidos), de acordo com cada uma das misturas de reação correspondentes indicadas na Tabela 2.
 - 2b. Prepare misturas principais suficientes (mistura de reação de controlo ou de mutação [CTRL em tubo, T790M, Deleções, L858R] mais polimerase *Taq* de ADN [*Taq*]) para amostras de ADN, uma reação de controlo positivo EGFR (PC em tubo) e uma reação de água isenta de nuclease para controlo sem modelo (NTC em tubo), de acordo com os volumes na Tabela 2.

Nota: Inclua reagentes para uma amostra adicional no sentido de garantir uma quantidade suficiente para a preparação da PCR.

As misturas principais contêm todos os componentes necessários para a PCR, exceto a amostra.

Tabela 2. Preparação das misturas principais*

Ensaio	Tubo de mistura de reação	Volume da mistura de reação	Volume da polimerase <i>Taq</i> de ADN (<i>Taq</i> em tubo)
Controlo	CTRL	19,50 $\mu\text{l} \times (n + 1)$	0,50 $\mu\text{l} \times (n + 1)$
T790M	T790M	19,50 $\mu\text{l} \times (n + 1)$	0,50 $\mu\text{l} \times (n + 1)$
Deleções	Del	19,50 $\mu\text{l} \times (n + 1)$	0,50 $\mu\text{l} \times (n + 1)$
L858R	L858R	19,50 $\mu\text{l} \times (n + 1)$	0,50 $\mu\text{l} \times (n + 1)$

* Quando preparar a mistura principal, prepare o suficiente para uma amostra adicional no sentido de garantir uma quantidade suficiente para a preparação da PCR.

Nota: Quando preparar a mistura principal, o volume necessário de mistura de reação de controlo ou de mutação é adicionado em primeiro lugar ao tubo relevante e a polimerase *Taq* de ADN é adicionada por último.

- Coloque o número apropriado de tubos de 4 tiras de PCR (cada tira tem 4 tubos) no bloco de carregamento de acordo com o esquema apresentado na Tabela 3. Não coloque tampas nos tubos.

Nota: Deixe as tampas no recipiente de plástico até serem necessárias.

- Tape o tubo de mistura principal e inverta 10 vezes para misturar a mistura principal, seguido de uma breve centrifugação para garantir que a mistura fica no fundo do tubo. Acrescente imediatamente 20 μl de mistura principal a cada tubo de tiras de PCR apropriado.
- Adicione imediatamente 5 μl de água isenta de nuclease (H_2O) aos tubos de tiras de PCR de controlo sem modelo (tubos de PCR 9–12) e coloque as respetivas tampas.
- Adicione 5 μl de cada amostra aos tubos de amostra (tubos de PCR 5–8, 13–16 e 17–72) e coloque as respetivas tampas.

7. Adicione 5 µl de controlo positivo (PC) EGFR aos tubos de controlo positivo (tubos de PCR 1–4). Cada amostra de ADN deve ser testada com o controlo e todos os ensaios de mutação. O esquema é apresentado na Tabela 3.

Tabela 3. Esquema dos ensaios de controlo e mutação

Ensaio	Controlos		Número de amostra						
	PC	NTC	1	2	3	4	5	6	7
Ctrl	1	9	17	25	33	41	49	57	65
T790M	2	10	18	26	34	42	50	58	66
Deleções	3	11	19	27	35	43	51	59	67
L858R	4	12	20	28	36	44	52	60	68
Número de amostra									
Ensaio	8	9	10	11	12	13	14	15	16
Ctrl	5	13	21	29	37	45	53	61	69
T790M	6	14	22	30	38	46	54	62	70
Deleções	7	15	23	31	39	47	55	63	71
L858R	8	16	24	32	40	48	56	64	72

8. Utilizando um marcador permanente, marque as tampas dos primeiros tubos na posição numérica mais baixa em cada um dos tubos de 4 tiras de PCR (por ex., posições 1, 5 e 9 etc.) para indicar a orientação para carregar os tubos no rotor de 72 poços do Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM.
9. Coloque todos os tubos de 4 tiras de PCR nas posições adequadas no rotor de 72 poços e certifique-se visualmente de que todos os tubos contêm um volume igual.
- Nota: Certifique-se de que os tubos de tiras não estão invertidos quando os transferir para o rotor.
10. Se o rotor não ficar totalmente ocupado, preencha os espaços restantes com tubos vazios com tampa.

-
11. Coloque imediatamente o rotor no Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM. Certifique-se de que o anel de bloqueio (acessório do Rotor-Gene Q MDx) é colocado por cima do rotor para prender os tubos durante a execução.
 12. Consulte a configuração do Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM (consulte "Protocolo: configuração do Rotor-Gene Q EGFR", na página 22) para criar o perfil de temperatura e iniciar a execução.

Protocolo: configuração do Rotor-Gene Q EGFR

Os parâmetros de ciclagem são apresentados na Tabela 4.

Tabela 4. Parâmetros de ciclagem

Ciclos	Temperatura	Tempo	Aquisição de dados
1	95 °C	15 minutos	Nenhuma
40	95 °C	30 segundos	Nenhuma
	60 °C	60 segundos	Green e Yellow

1. Clique duas vezes no ícone do software da série Rotor-Gene Q, versão 2.3, no ambiente de trabalho do computador portátil ligado ao Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM. Selecione o separador "Advanced" (Avançadas) na caixa de diálogo "New Run" (Nova execução) que é apresentada.
2. Para criar um novo modelo, selecione Empty Run (Execução vazia) e, em seguida, clique em New (Novo).
A janela "New Run Wizard" (Assistente de nova execução) é apresentada.
3. Selecione 72-Well Rotor (Rotor de 72 poços) como tipo de rotor. Certifique-se de que o anel de bloqueio está anexado e marque a caixa Locking Ring Attached (Anel de bloqueio anexado). Clique em Next (Seguinte) (Figura 1).

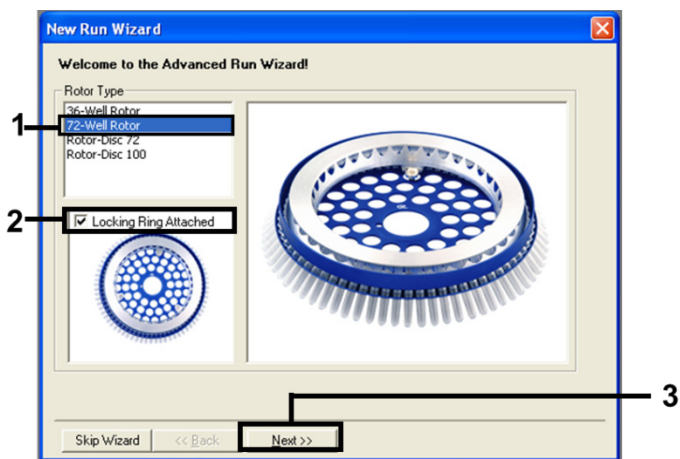


Figura 1. A caixa de diálogo "New Run Wizard" (Assistente de nova execução).

4. Introduza o nome do operador. Adicione as notas que desejar e introduza 25 como o volume de reação. Garanta que os valores no campo Sample Layout (Disposição das amostras) é 1, 2, 3.... Clique em Next (Seguinte) (Figura 2).

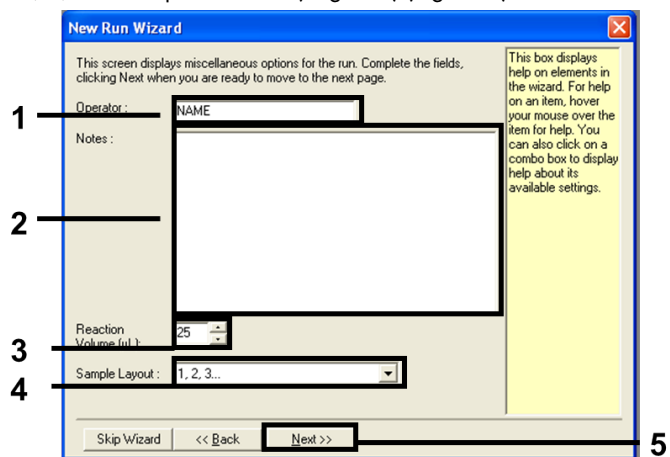


Figura 2. Introdução do nome do operador e dos volumes de reação.

5. Clique em Edit Profile (Editar perfil) na caixa de diálogo "New Run Wizard" (Assistente de nova execução) (Figura 3) e configure os parâmetros de execução de acordo com os seguintes passos.

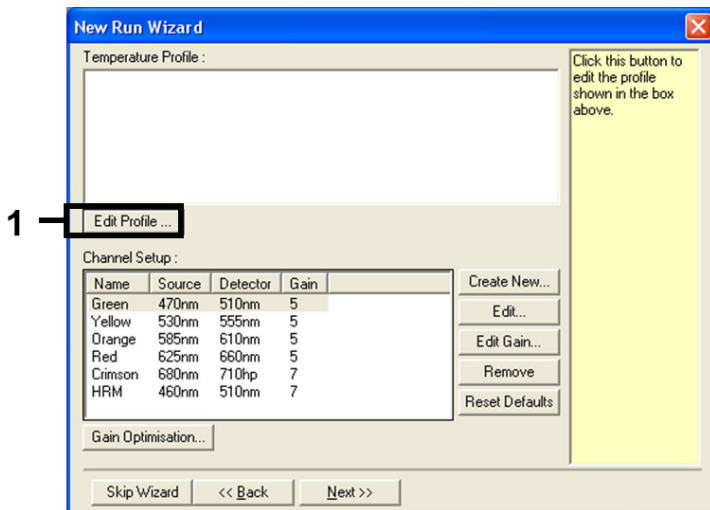


Figura 3. Edição do perfil.

6. Clique em Insert after (Inserir a seguir) e selecione New Hold at Temperature (Nova temperatura em espera) (Figura 4).

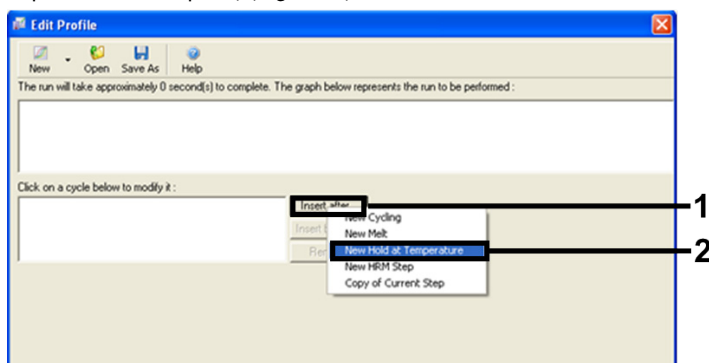


Figura 4. Inserção de um passo inicial de incubação.

7. Configure o valor no campo Hold Temperature (Temperatura em espera) para 95 °C e o valor no campo Hold Time (Tempo em espera) para 15 mins 0 secs (15 min. 0 s). Clique em Insert After (Inserir a seguir) e, em seguida, selecione New Cycling (Nova ciclagem) (Figura 5).

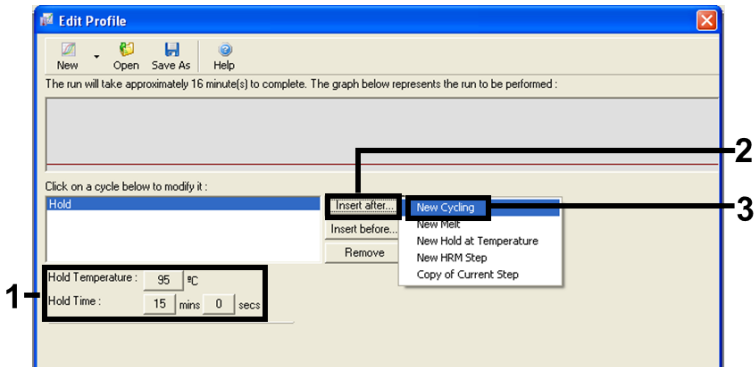


Figura 5. Passo inicial de incubação a 95 °C.

8. Configure o número de repetições de ciclo para 40. Selecione o primeiro passo e defina-o para 95 °C durante 30 segundos (Figura 6).

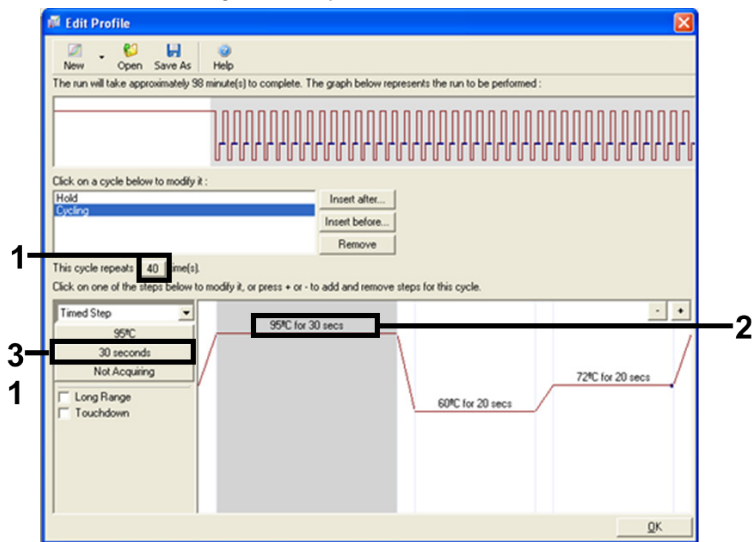


Figura 6. Passo de ciclagem a 95 °C.

9. Destaque o segundo passo e defina-o para 60°C durante 60 segundos. Clique em Not Acquiring (Não adquirir dados) para ativar a aquisição de dados durante este passo. (Figura 7).

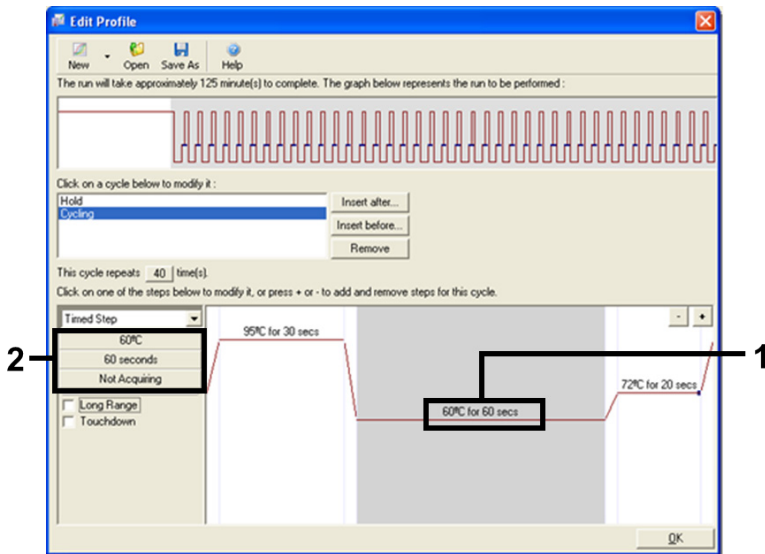


Figura 7. Passo de ciclagem a 60°C.

10. Defina Green e Yellow como os canais de aquisição, selecionando > para os transferir da lista Available Channels (Canais disponíveis). Clique em OK (Figura 8).

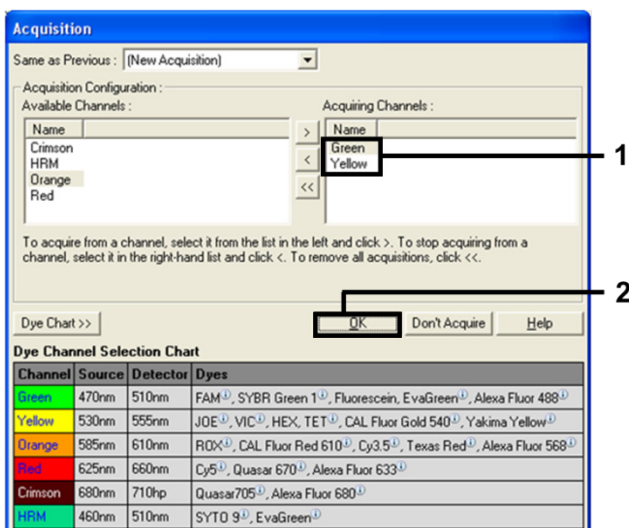


Figura 8. Aquisição de dados no passo de ciclagem de 60 °C.

11. Destaque o terceiro passo e clique no botão - para eliminar. Clique em OK (Figura 9).

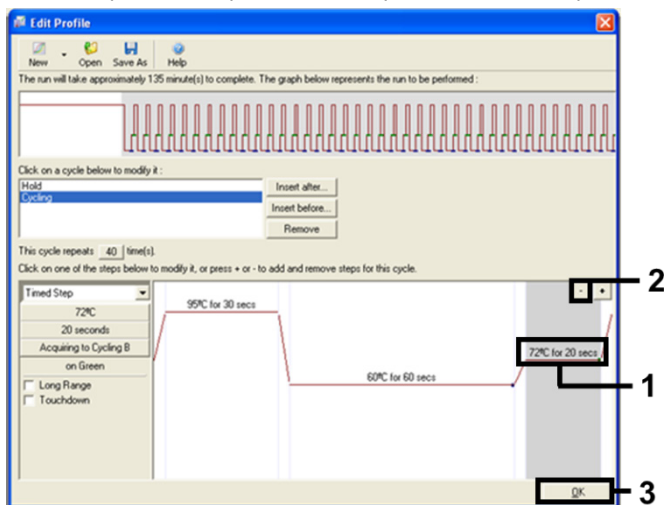


Figura 9. Remoção do passo de extensão.

12. Na caixa de diálogo seguinte, clique em Gain Optimisation (Otimização de ganho) (Figura 10).

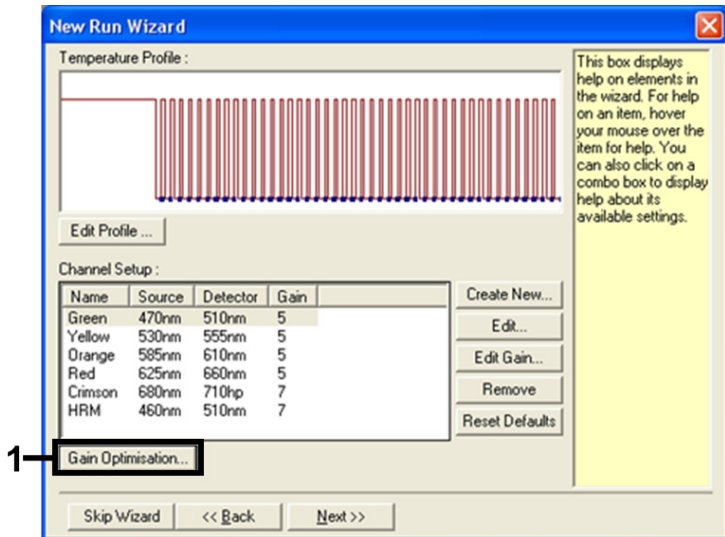


Figura 10. Otimização de ganho.

13. Clique em Optimise Acquiring (Otimizar aquisição). Aparecem as definições de canal para cada canal. Clique em OK para aceitar estes valores predefinidos para ambos os canais. (Figura 11).

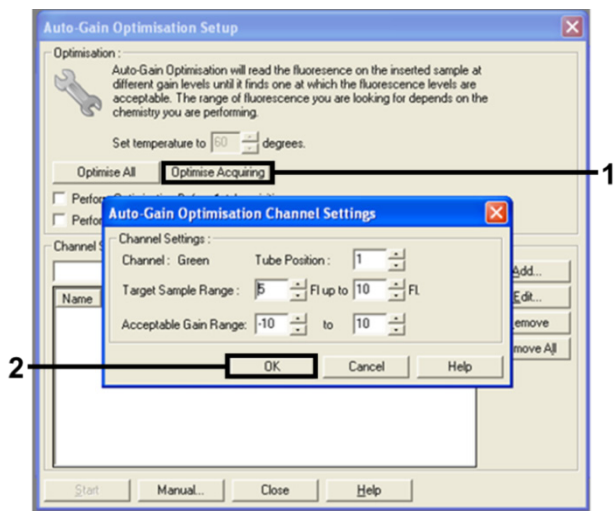


Figura 11. Otimização de ganho automático para o canal Green.

14. Marque a caixa Perform Optimisation before 1st Acquisition (Efetuar otimização antes da 1.ª aquisição) e, em seguida, clique em Close (Fechar) para voltar ao assistente (Figura 12).

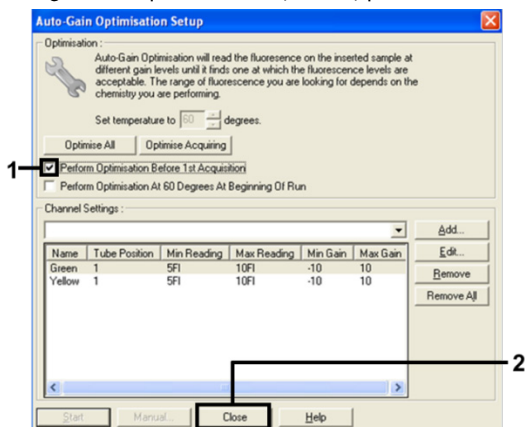


Figura 12. Seleção dos canais Green e Yellow.

15. Clique em Next (Seguinte) para guardar o modelo num local apropriado, seleccionando "Save Template" (Guardar modelo).

Análise de dados de avaliação de mutações

Depois de concluída a execução, analise os dados utilizando o seguinte procedimento.

Configurar a análise de software

1. Abra o ficheiro adequado, utilizando o software da série Rotor-Gene Q, versão 2.3.
2. Se as amostras não tiverem sido nomeadas antes da execução, clique em Edit Samples (Editar amostras).
3. Insira os nomes das amostras na coluna Name (Nome).
Nota: Deixe em branco os nomes de quaisquer poços vazios.
4. Clique em Analysis (Análise). Na página de análise, clique em Cycling A Yellow para verificar o canal HEX.
5. Certifique-se de que a opção Dynamic Tube (Tubo dinâmico) está destacada. Clique em Slope Correct (Declive correto) e Linear Scale (Escala linear).
6. Clique em Take Off Adj (Ajuste de remoção) e introduza 15.01 e 20.01 conforme apresentado na Figura 13.

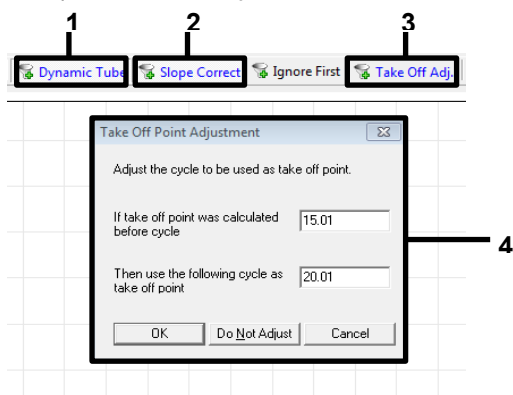


Figura 13. Definições de normalização de análise de EGFR. 1 = "Dynamic Tube" (Tubo dinâmico), 2 = "Slope Correct" (Declive correto), 3 = "Take Off Adj" (Ajuste de remoção), 4 = janela de diálogo "Take Off Point Adjustment" (Ajuste de ponto de remoção) com valores de parâmetros.

7. Defina o limiar para 0.02 e verifique os valores de C_T de HEX.

8. Na página de análise, clique em Cycling A, Green para visualizar o canal FAM. Defina os parâmetros conforme a Figura 13 acima.
O tubo dinâmico deve estar destacado.
9. Clique em Slope Correct (Declive correto) e Linear scale (Escala linear).
10. Defina o limiar para 0.075 e verifique os valores de C_T de FAM.

Executar análise de controlo

Depois de concluída a execução, analise os dados conforme se segue.

- **Controlo negativo:** para garantir que não está presente qualquer contaminação dos modelos, o NTC não deve gerar um valor de C_T no canal verde (FAM) abaixo de 40. Para garantir que a execução foi configurada corretamente, NTC deve apresentar uma amplificação entre 29,85 e 35,84 no canal Yellow (HEX) (controlo interno). Se houver amplificação positiva no canal Green e/ou amplificação fora do intervalo de 29,85 a 35,84 no canal Yellow, a execução é inválida.
- **Controlo positivo:** o controlo positivo (Positive Control, PC) EGFR tem de apresentar um valor de C_T para cada mistura de reação dentro, inclusive, do intervalo estabelecido na Tabela 5. Um ensaio com um valor de controlo positivo fora deste intervalo indica um problema de configuração do ensaio e a execução deve ser considerada como falhada. Se o valor de C_T do controlo positivo estiver dentro do intervalo (FAM), mas o valor de C_T (HEX) do controlo interno se encontrar fora do intervalo de 29,85 a 35,84, continue com a análise.

Nota: Os dados de amostra não deverão ser utilizados se o controlo negativo ou positivo falhar.

Tabela 5. Intervalo C_T aceitável para controlos de execução

Controlo de reação	Ensaio	Canal	Intervalo C_T
Controlo positivo	Controlo	Green (FAM)	28,13–34,59
	T790M	Green (FAM)	30,22–34,98
	Deleções	Green (FAM)	28,90–34,90
	L858R	Green (FAM)	29,97–34,81
Controlo sem modelo	Todas as quatro misturas de reação	Green (FAM)	$\geq 40,00$
	Todas as quatro misturas de reação	Yellow (HEX)	29,85–35,84

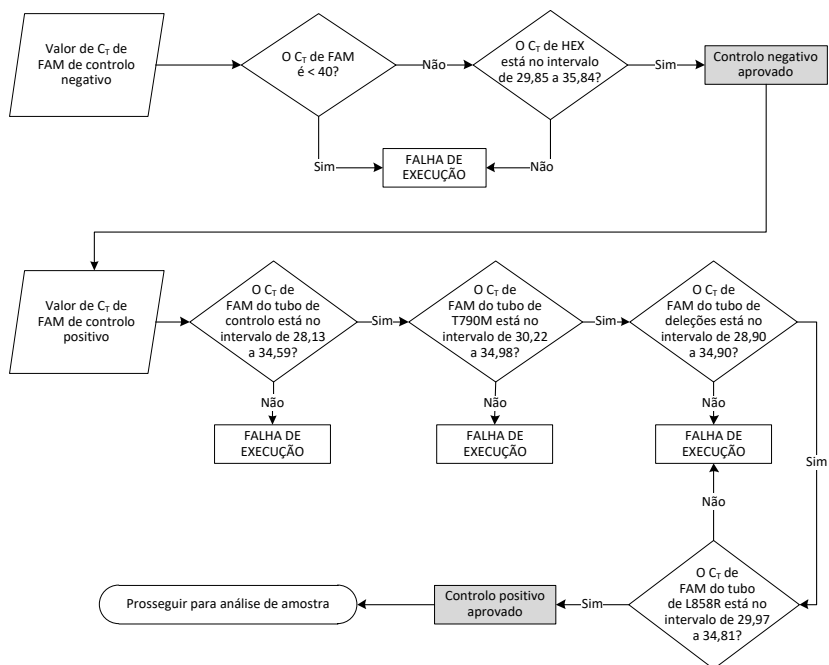


Figura 14. Fluxo de trabalho de execução de análise de controlo.

Desde que ambos os controlos de execução sejam válidos, o valor de C_T do ensaio de controlo de cada amostra deverá encontrar-se dentro do intervalo de 23,70 a 31,10 no canal verde (FAM) (Tabela 6).

Tabela 6. Intervalo C_T do FAM aceitável para reação de controlo da amostra

Mistura de reação	Canal	Intervalo C_T aceitável
Controlo	Green (FAM)	23,70–31,10

Se a amostra estiver fora deste intervalo, é fornecida a seguinte orientação.

- C_T do ensaio de controlo de amostras < 23,70: as amostras com um C_T de controlo < 23,70 irão sobrecarregar os ensaios de mutação e devem ser diluídas. Para detetar cada mutação a um nível baixo, as amostras sobreconcentradas devem ser diluídas para ficarem dentro do intervalo indicado acima, utilizando o princípio de que diluir para metade aumentará o C_T em 1.
- C_T do ensaio de controlo de amostras > 31,10: A amostra não contém ADN suficiente para permitir uma análise.

Desde que ambos os controlos de execução sejam válidos e o ensaio de controlo esteja dentro do intervalo estabelecido na Tabela 6, o valor de C_T de cada amostra deve estar dentro do intervalo apresentado na Tabela 7 no canal verde (FAM). Se a amostra estiver fora deste intervalo, é fornecida a seguinte orientação.

Tabela 7. Valores aceitáveis de reação de mutação de amostra

Reação	Mistura de reação	Canal	Intervalo C_T
Reação de mutação	T790M	Green (FAM)	0,00–40,00
	Deleções	Green (FAM)	0,00–40,00
	L858R	Green (FAM)	0,00–40,00
	Todas as três mutações	Yellow (HEX)	29,85–35,84

Nota: Se uma amostra não gerar um C_T (ou seja, $C_T > 40$), poderá ser devido à presença de um inibidor, um erro na configuração do ensaio ou não existe ADN de EGFR amplificável.

- O valor de C_T do controlo interno está entre 29,85–35,84: não existe ADN de EGFR amplificável.
- O valor de C_T do controlo interno não está dentro do intervalo de 29,85 a 35,84: isto poderá indicar um erro de configuração do ensaio ou a presença de um inibidor. É possível reduzir o efeito de um inibidor diluindo a amostra, embora isto também dilua o ADN.

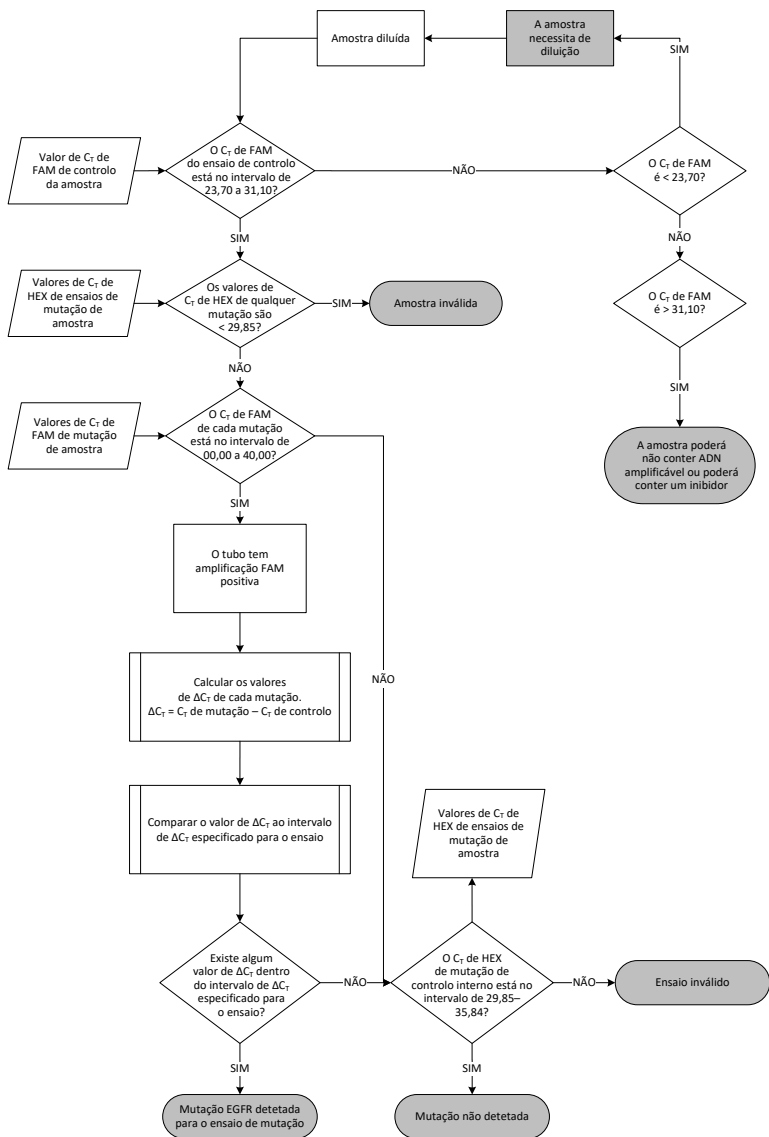


Figura 15. Fluxograma de análise da mutação.

Valor C_T de FAM de ensaios de mutação de amostra

Os valores de FAM de todas as três misturas de reação de mutação deverão ser comparados aos valores apresentados na Tabela 8.

Calcule conforme se segue o valor de ΔC_T de cada amostra de mutação que apresente amplificação positiva, certificando-se de que os C_T de mutação e de controlo pertencem à mesma amostra.

$$\Delta C_T = C_T \text{ de mutação} - C_T \text{ de controlo}$$

Compare o valor de ΔC_T da amostra com o ponto de cut-off do ensaio em questão (Tabela 8), certificando-se de que o ponto de cut-off correto é aplicado a cada ensaio.

Tabela 8. Valores de cut-off do ensaio de mutação

Ensaio de mutação	Cut-offs de ΔC_T
T790M	$\leq 7,40$
Deleções	$\leq 8,00$
L858R	$\leq 8,90$

O ponto de cut-off é o ponto acima do qual poderá potencialmente existir um sinal positivo devido ao sinal de fundo do iniciador ARMS no ADN de tipo selvagem. Se o valor de ΔC_T da amostra for superior ao ponto de cut-off, é classificado como "Mutation not detected" (Mutação não detetada) ou para além dos limites de deteção do kit. Se o valor da amostra estiver dentro ou abaixo do ponto de cut-off, a amostra   considerada positiva para uma mutação detetada por esse ensaio.

Nota: Para as amostras que não apresentam C_T de muta o FAM,   necessária uma avalia o do C_T (HEX) do controlo interno para determinar se a muta o não   detetada ou se o ensaio   inválido. Se o valor de C_T de HEX se encontrar entre 29,85 e 35,84, nesse caso, a muta o não   detetada. Se o valor de C_T de HEX se encontrar fora deste intervalo, nesse caso, a amostra   inválida.

Em resumo, para cada amostra, será atribuído a cada reação de mutação um estado de mutação detetada, mutação não detetada ou inválida utilizando os critérios indicados a seguir.

- **Mutação detetada** : a amplificação FAM positiva e o ΔC_T estão dentro ou abaixo do valor de cut-off. Se forem detetadas várias mutações, todas podem ser reportadas.
- **Mutação não detetada** :
 - a amplificação FAM positiva e o valor de ΔC_T são superiores ao valor de cut-off e o HEX (controlo interno) está entre 29,85–35,84.
 - A amplificação FAM é negativa e HEX (controlo interno) está entre 29,85 e 35,84.
- **Inválida** : amplificação FAM negativa e amplificação HEX fora das especificações.

Guia de resolução de problemas

Este guia de resolução de problemas pode ser útil para resolver quaisquer problemas que possam surgir. Para obter mais informações, consulte também a página de perguntas frequentes (Frequently Asked Questions, FAQs) no nosso Centro de apoio técnico: www.qiagen.com/FAQ/FAQList.aspx. Os cientistas da Assistência técnica da QIAGEN estão sempre prontos a responder a qualquer questão que possa surgir sobre as informações e os protocolos constantes deste manual ou sobre as tecnologias de amostragem e ensaio (para obter informações de contacto, consulte o verso do manual ou visite www.qiagen.com).

Comentários e sugestões

Sem sinal com o controlo positivo (Positive Control, PC) EGFR no canal de fluorescência Cycling Green

- | | |
|---------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|----------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------------|
| a) O canal de fluorescência selecionado para a análise de dados de PCR não está em conformidade com o protocolo. | Para a análise de dados, selecione o canal de fluorescência Cycling Green para a PCR analítica do EGFR e o canal de fluorescência Cycling Yellow para a PCR do controlo interno. |
| b) Programação incorreta do perfil de temperatura do equipamento Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM | Compare o perfil de temperatura com o protocolo e, caso incorreto, repita a execução. |
| c) Configuração incorreta da PCR | Verifique os seus passos de trabalho relativamente ao esquema de pipetagem e repita a PCR, caso necessário. |
| d) As condições de armazenamento para um ou mais componentes do kit não cumprem as instruções fornecidas em "Armazenamento e manuseamento de reagentes" (página 13) | Verifique as condições de armazenamento e a data de validade dos reagentes (consulte o rótulo do kit) e, se necessário, utilize um novo kit. |
| e) O prazo de validade do <i>therascreen</i> EGFR Plasma RGQ PCR Kit expirou | Verifique as condições de armazenamento e a data de validade dos reagentes (consulte o rótulo do kit) e, se necessário, utilize um novo kit. |

Comentários e sugestões

Sinais com controlos negativos no canal de fluorescência Cycling Green da PCR analítica

Ocorreu contaminação durante a preparação da PCR

Repita a PCR com novos reagentes nas réplicas.

Se possível, feche os tubos de PCR diretamente após adicionar a amostra a ser testada.

Certifique-se de que o espaço de trabalho e os instrumentos são descontaminados regularmente.

Controlo de qualidade

De acordo com o Sistema de gestão da qualidade certificado pela norma ISO da QIAGEN, todos os lotes do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit são testados face a especificações predefinidas para garantir uma qualidade consistente do produto.

Limitações

Os resultados do produto devem ser interpretados no contexto de todos os resultados clínicos e laboratoriais relevantes e não deverão ser utilizados para diagnóstico isoladamente.

O produto só deve ser utilizado por pessoal com especial formação e especialização em procedimentos de diagnóstico *in vitro* e no equipamento Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM.

Os estudos de validação analítica foram elaborados com ADN humano extraído de amostras de plasma.

O produto deve ser utilizado exclusivamente no ciclador real-time PCR do Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM.

Para a obtenção de resultados otimizados, é necessário que as instruções do *Manual do theascreen EGFR Plasma RGQ PCR Kit* sejam rigorosamente observadas. Não se recomenda a diluição de reagentes não descritos neste manual, uma vez que resultará numa redução do seu desempenho.

Devem ser observados os prazos de validade e as condições de armazenamento impressos na caixa e nas etiquetas de todos os componentes. Não utilize componentes que estejam fora do prazo de validade ou que tenham sido armazenados de forma incorreta.

Os iniciadores na mistura de reação de deleções EGFR foram concebidos para visar múltiplas deleções do exão 19, abrangendo os nucleótidos 55174772 a 55174795 (GRCh38 chr7), um intervalo de 23 bp.

Embora o ensaio de deleções do exão 19 tenha sido analiticamente validado e tenha demonstrado detetar deleções específicas no exão 19 (consulte a Tabela 13 deste manual), é, no entanto, possível amplificar mutações adicionais (incluindo, entre outras, deleções adicionais do exão 19, inserções no exão 19 e a mutação L747P) pela mistura de reação de deleções.

Caso existam, essas mutações adicionais irão gerar um resultado "Deletions Detected" (Deleções detetadas) para uma determinada amostra de paciente.

Adicionalmente, é possível que a mutação L858Q seja detetada pela mistura de reação de L858R. Por conseguinte, se estiver presente numa amostra de paciente, a mutação L858Q poderá gerar um resultado "L858R Mutation Detected" (Mutação L858R detetada).

Características de desempenho

Sensibilidade analítica — limite de branco (Limit of Blank, LoB)

Para avaliar o desempenho do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit na ausência de modelo e para assegurar que uma amostra em branco ou uma amostra com ADN de tipo selvagem não gera um sinal analítico que possa indicar uma baixa concentração de mutação, foi avaliado ADN de tipo selvagem de EGFR de plasma CPCNP de 59 amostras diferentes. Os critérios de aceitação do estudo (pelo menos 95% das amostras de tipo selvagem têm de ter um valor de ΔC_T acima do respetivo cut-off) foram cumpridos.

Limite de deteção (Limit of Detection, LoD)

O LoD é a percentagem mínima de ADN mutante que pode ser detetada num fundo de ADN de tipo selvagem quando o ADN amplificável total (dentro do intervalo de entrada) gerou 95% de determinações de mutação corretas para cada amostra de mutação positiva (C95). O intervalo de trabalho de entrada de ADN para o ensaio é definido pelo C_T de controlo no intervalo pré-especificado de 23,70 a 31,10.

O LoD foi determinado com níveis baixos de entrada de ADN (C_T de controlo de aproximadamente 30,10) utilizando ADN derivado de tecido FFPE para o *therascreen* EGFR RGQ PCR Kit. O LoD foi determinado utilizando espécimes clínicos de FFPE e linhas celulares FFPE a níveis baixos de entrada de ADN para estas mutações do EGFR.

Os valores de LoD estabelecidos utilizando o tecido FFPE foram verificados para o *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit com ADN derivado de amostras de plasma mutante positivas artificiais.

As pretensões finais de LoD listadas na Tabela 9, na página seguinte, indicam a percentagem de mutações obtida por uma probabilidade prevista de 95% de determinações corretas para cada uma das mutações.

Tabela 9. LoD de cada um dos ensaios de mutação EGFR

Exão	Mutação	ID COSMIC*	Pretensão de % de LoD
20	T790M	6240	17,5*
		6223	6,4*
		13551	4,24*
		12728	2,43 [†]
		12419	16,87 [†]
		12422	3,24 [†]
		6218	9,83 [†]
		6210	7,44 [†]
		6254	10,2*
		12370	8,1*
19	Deleções	12678	10,40 [†]
		12367	4,39 [†]
		12384	7,54 [†]
		6225	6,5*
		6220	2,7*
		6255	0,81*
		12382	1,45*
		12383	4,58*
		12387	4,91 [†]
21	L858R	12369	4,94*
		6224	5,94*

*Pretensões de LoD verificadas em plasma como parte do estudo de confirmação de LoD do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit.

[†] Estas mutações não foram confirmadas no plasma.

Sensibilidade analítica — cut-offs de ΔC_T

Foi feita uma abordagem em função dos riscos relativamente às taxas de falso-positivos ao definir os cut-offs do ensaio e os valores estimados de LoB foram utilizados como um componente no desenvolvimento dos valores de cut-off. Os cut-offs de ΔC_T respetivos de cada ensaio de mutação do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit são fornecidos na Tabela 10.

Tabela 10. Cut-offs de C_T do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit Δ

Ensaio de mutação	Cut-offs de ΔC_T
T790M	$\leq 7,40$
Deleção	$\leq 8,00$
L858R	$\leq 8,90$

Repetibilidade e reprodutibilidade

A repetibilidade e a reprodutibilidade foram avaliadas testando o nível de mutação a $3 \times \text{LoD}$ num fundo de ADN genómico de tipo selvagem, em 3 locais de teste, utilizando vários lotes de kits, vários operadores e várias execuções em dias diferentes, com 2 réplicas de cada amostra. Para todos os 3 ensaios de mutação, 100% das amostras de ADN mutante produziram resultados positivos quanto a mutação. As amostras de tipo selvagem produziram resultados negativos quanto a mutação em todos os ensaios de todos os locais.

Efeito da entrada de ADN nos valores de C_T

O nível de entrada de ADN é definido como a quantidade total do ADN de EGFR amplificável numa amostra, conforme determinado pelos valores de C_T da reação de controlo. Para demonstrar que o desempenho do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit é consistente em todo o intervalo de C_T da reação de controlo (23,70–31,10), todos os 3 ensaios de mutação EGFR foram testados face a uma série de diluição 1 em 3 de seis pontos (ADN extraído de linhas celulares FFPE). O C_T -alvo para a primeira diluição, para cada mutação, foi de aproximadamente 24,70. A diluição final, que produziu um C_T de aproximadamente 32–33, estava fora do intervalo de C_T da reação de controlo.

Na generalidade, os valores de ΔC_T medidos em diferentes níveis de entrada de ADN total foram consistentes por todo o intervalo de trabalho do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit.

Substâncias interferentes

Substâncias endógenas interferentes

As substâncias potencialmente interferentes foram enriquecidas em amostras de plasma mutante positivas artificiais a $3 \times LoD$. Em seguida, as amostras foram testadas com o *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit. As amostras com substâncias potencialmente interferentes foram comparadas com as amostras de plasma mutante positivas artificiais a $3 \times LoD$ sem substâncias interferentes enriquecidas. Cada substância interferente foi testada com 4 réplicas.

Uma diferença superior a 2 desvios-padrão (DP) (obtidos do estudo de precisão) entre o ΔC_T de "teste" e de "controlo" (ou seja, sem substância interferente) foi considerada como indicativa de uma potencial interferência. Nestas instâncias, é fornecida a diferença de ΔC_T observada.

As concentrações de teste fornecidas na Tabela 11 foram selecionadas com base em orientações fornecidas na diretriz EP07-A2 do CLSI e são representativas das concentrações máximas esperadas numa amostra clínica.

Nota: Estes compostos endógenos foram enriquecidos em amostras de plasma mutante positivas artificiais que incluíam plasma de doadores saudáveis. Por conseguinte, estes compostos endógenos estariam naturalmente presentes nas amostras em concentrações desconhecidas antes do enriquecimento. A concentração final de cada substância endógena potencialmente interferente testada seria provavelmente maior do que a concentração de teste.

Tabela 11. Substâncias endógenas potencialmente interferentes

Substância potencialmente interferente (SI)	Concentração de teste
Bilirrubina não conjugada	150 mg/dl
Hemoglobina (humana)	0,2 g/dl
Triglicéridos	3 g/dl

Ensaio T790M

Demonstrou-se que os seguintes compostos endógenos com as concentrações estabelecidas na Tabela 11 tiveram um efeito $> 2 \times DP$ ($0,40 \Delta C_T$) no desempenho do ensaio T790M:

- Triglicéridos, diferença de $1,37 \Delta C_T$

Ensaio de deleções

Demonstrou-se que os seguintes compostos endógenos com as concentrações estabelecidas na Tabela 11 tiveram um efeito $> 2 \times DP$ ($0,71 \Delta C_T$) no desempenho do ensaio de deleções:

- Hemoglobina, diferença de $0,80 \Delta C_T$

Ensaio L858R

Demonstrou-se que os seguintes compostos endógenos com as concentrações estabelecidas na Tabela 11 tiveram um efeito $> 2 \times DP$ ($0,56 \Delta C_T$) no desempenho do ensaio L858R:

- Bilirrubina, diferença de $1,13 \Delta C_T$
- Triglicéridos, diferença de $1,53 \Delta C_T$

Substâncias exógenas interferentes

As substâncias potencialmente interferentes foram enriquecidas em amostras de plasma mutante positivas artificiais a 3xLoD. Em seguida, as amostras foram testadas com o *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit. As amostras com substâncias potencialmente interferentes foram comparadas com as amostras de plasma mutante positivas artificiais a 3xLoD sem substâncias interferentes enriquecidas. Cada substância interferente foi testada com 4 réplicas.

Uma diferença superior a 2 desvios-padrão (obtidos do estudo de precisão) entre o ΔC_T de "teste" e o ΔC_T de "controle" (ou seja, sem substância interferente) foi considerada como indicativa de uma potencial interferência. Nestas instâncias, é fornecida a diferença de ΔC_T observada.

As concentrações de teste fornecidas na Tabela 12 foram selecionadas com base em orientações fornecidas na diretriz EP07-A2 do CLSI e excedem a concentração terapêutica em todos os casos.

Tabela 12. Substâncias endógenas potencialmente interferentes

Substância potencialmente interferente (SI)	Concentração de teste ($\mu\text{g/ml}$)
Bromidrato de citalopram	0,75
Cloridrato de paroxetina hemihidratado	1,14
Cloridrato de sertralina	0,67
Cloridrato de fluoxetina	3,87
Acetaminofeno	200,7
K ₂ EDTA	3600

Ensaio T790M

Demonstrou-se que os seguintes compostos exógenos com as concentrações estabelecidas na Tabela 12 tiveram um efeito $> 2 \times DP$ ($0,40 \Delta C_T$) no desempenho do ensaio T790M:

- Bromidrato de citalopram, diferença de $0,52 \Delta C_T$
- Cloridrato de sertralina, diferença de $0,47 \Delta C_T$
- Cloridrato de fluoxetina, diferença de $0,48 \Delta C_T$

Ensaio de deleções

Demonstrou-se que os seguintes compostos exógenos com as concentrações estabelecidas na Tabela 12 tiveram um efeito $> 2 \times DP$ ($0,71 \Delta C_T$) no desempenho do ensaio de deleções:

- Fluoxetina, diferença de $0,73 \Delta C_T$

Ensaio L858R

Demonstrou-se que os seguintes compostos exógenos com as concentrações estabelecidas na Tabela 12 tiveram um efeito $> 2 \times DP$ ($0,56 \Delta C_T$) no desempenho do ensaio L858R:

- Bromidrato de citalopram, diferença de $0,72 \Delta C_T$
- Cloridrato de paroxetina hemihidratado, diferença de $0,92 \Delta C_T$
- Cloridrato de sertralina, diferença de $0,82 \Delta C_T$
- Cloridrato de fluoxetina, diferença de $0,98 \Delta C_T$
- Acetaminofeno, diferença de $0,81 \Delta C_T$
- K_2 EDTA, diferença de $0,57 \Delta C_T$

Desempenho clínico

O ensaio clínico NCT01203917 foi um estudo de segmento único aberto de fase IV para avaliar a eficácia e a segurança/tolerabilidade de gefitinib de primeira linha em pacientes caucasianos com CPCNP de estágio IIIA/B/IV com mutação positiva de EGFR.

A elegibilidade dos pacientes para participação no ensaio clínico NCT01203917 foi determinada pela presença de mutações sensíveis a EGFR. O estado de mutação de EGFR de pacientes com CPCNP foi avaliado utilizando o ensaio de avaliação clínica (Clinical Trial Assay, CTA), com ADN de amostras de tecido e plasma coincidentes. O estudo abrangeu um objetivo exploratório de biomarcadores planejado previamente para estabelecer se as amostras de plasma podem ser consideradas para análise de mutação caso as amostras de tecido estejam indisponíveis. Os resultados demonstraram elevadas taxas de concordância entre as amostras coincidentes de tecido e de plasma a 94,3%, com especificidade do ensaio de 99,8% e sensibilidade de 65,7%.

Os testes retrospectivos de espécimes de plasma de pacientes examinados para o ensaio clínico NCT01203917 foram efetuados utilizando o *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit. Foi realizado um estudo comparativo para avaliar a concordância do *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit com o CTA utilizado para selecionar pacientes para o ensaio clínico NCT01203917. Foi demonstrada a equivalência entre a CTA e o *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit.

Referências















1. Douillard, J.Y., et al. (2014). First-line gefitinib in Caucasian EGFR mutation-positive NSCLC patients: a phase-IV, open-label, single-arm study. *Br J Cancer* 110(1), 55.
2. Walsh, K., et. al. (2014) A cautionary lesson on the use of targeted methods for EGFR mutation analysis; a case report. *J. Clin. Pathol.* 67, 734
3. Huang, J., Wang, Y., Zhai, Y., and Wang, J. (2018) Non-small cell lung cancer harboring a rare EGFR L747P mutation showing intrinsic resistance to both gefitinib and osimertinib (AZD9291): A case report. *Thorac. Cancer.* 9, 745

Informações de contacto

Para obter assistência técnica e mais informações, consulte o nosso Centro de apoio técnico em www.qiagen.com/Support, ligue para 00800-22-44-6000 ou contacte um dos Departamentos da assistência técnica ou distribuidores locais da QIAGEN (consulte o verso do manual ou visite-nos em www.qiagen.com).

Símbolos

Os seguintes símbolos poderão aparecer na embalagem e nos rótulos:

Símbolo	Definição do símbolo
 <N>	Contém reagentes suficientes para <N> reações
	Prazo de validade
	Dispositivo médico de diagnóstico in vitro
	Número de catálogo
	Número de lote
	Número do material
	Componentes
	Conteúdo
	Número
	Número global de item comercial
	Limites de temperatura
	Fabricante
	Consultar as instruções de utilização
	Precaução

Anexo A: detalhes das mutações

A Tabela 13 apresenta as ID COSMIC retiradas do Catalogue of Somatic Mutations in Cancer (Catálogo de mutações somáticas no cancro) (www.sanger.ac.uk/genetics/CGP/cosmic).

Tabela 13. Lista de mutações e ID COSMIC

Mutação	Exão	Mudança de base	ID COSMIC
T790M	20	2369C>T	6240
L858R	21	2573T>G	6224
Deleções	19	2235_2249del15	6223
		2235_2252>AAT (complexo)	13551
		2236_2253del18	12728
		2237_2251del15	12678
		2237_2254del18	12367
		2237_2255>T (complexo)	12384
		2236_2250del15	6225
		2238_2255del18	6220
		2238_2248>GC (complexo)	12422
		2238_2252>GCA (complexo)	12419
		2239_2247del9	6218
		2239_2253del15	6254
		2239_2256del18	6255
		2239_2248TTAAGAGAAG>C (complexo)	12382
		2239_2258>CA (complexo)	12387
		2240_2251del12	6210
		2240_2257del18	12370
2240_2254del15	12369		
2239_2251>C (complexo)	12383		

Informações para encomendas

Produto	Índice	N.º de cat.
Therascreen EGFR Plasma RGQ PCR Kit – para a deteção de mutações no gene EGFR		
<i>therascreen</i> EGFR Plasma RGQ PCR Kit (24)	Para 24 reações: 1 ensaio de controlo, 3 ensaios de mutação, controlo positivo, polimerase <i>Taq</i> de ADN	870311
Rotor-Gene Q MDx e acessórios		
Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM System	Ciclador real-time PCR e analisador de fusão de alta resolução com 5 canais (verde, amarelo, laranja, vermelho, carmesim) mais canal HRM, computador portátil, software, acessórios, 1 ano de garantia em peças e mão de obra; instalação e formação não incluídas	9002033
Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM Platform	Ciclador real-time PCR e analisador de fusão de alta resolução com 5 canais (verde, amarelo, laranja, vermelho, carmesim) mais canal HRM, computador portátil, software, acessórios, 1 ano de garantia em peças e mão de obra; instalação e formação incluídas	9002032
Loading Block 72 x 0.1 ml Tubes	Bloco de alumínio para a configuração manual da reação com uma pipeta de um único canal em 72 tubos de 0,1 ml	9018901

Produto	Índice	N.º de cat.
Strip Tubes and Caps, 0.1 ml (250)	250 tiras de 4 tubos e tampas para 1000 reações	981103
Strip Tubes and Caps, 0.1 ml (2500)	10 x 250 tiras de 4 tubos e tampas para 10 000 reações	981106
Produtos relacionados		
QIAamp Circulating Nucleic Acid Kit	Para 50 preparações: colunas QIAamp mini, extensões para tubos (20 ml), QIAGEN Proteinase K, Carrier RNA, tampões, VacConnectors e Collection Tubes (1,5 ml e 2 ml)	55114

Para obter informações de licenciamento atualizadas e isenções de responsabilidade específicas do produto, consulte o respetivo manual do utilizador ou o manual do kit QIAGEN. Os manuais do utilizador e os manuais do kit QIAGEN estão disponíveis em www.qiagen.com ou podem ser solicitados à Assistência técnica ou ao distribuidor local da QIAGEN.

Histórico de revisões do documento

Documento	Alterações
R2, abril de 2018	<p>Atualização para a marca Sample to Insight</p> <p>Explicação da preparação e das temperaturas de armazenamento em "Armazenamento e manuseamento de reagentes" e na Tabela 1.</p> <p>Figura 15: caixa "O C_T de FAM é < 31,10?" alterada para "O C_T de FAM é > 31,10?" e pequenas alterações de texto.</p> <p>Secção "Efeito da concentração do ADN de entrada" removida e substituída por uma nova secção "Efeito da entrada de ADN nos valores de ΔC_T".</p> <p>Tabela 11: correção da concentração de hemoglobina (humana) testada de 2 g/dl para 0,2 g/dl.</p> <p>Pequenas alterações de texto em todo o documento.</p>
R3, janeiro de 2019	<p>Adição do representante autorizado (capa). Secção "Símbolos" atualizada.</p>
R4, outubro de 2019	<p>Alteração do fabricante legal (página de rosto)</p> <p>Adaptação do nome do instrumento Rotor-Gene Q MDx para Rotor-Gene Q MDx 5plex HRM para concordar com o nome na etiqueta do instrumento</p> <p>Correção das instruções de armazenamento do reagente de 90 dias para 12 meses ou até ao prazo de validade</p> <p>Atualização da secção Limitações com informações relativas ao ensaio de deleções do exão 19 e ao ensaio L858R</p> <p>Revisão da Tabela 9 para substituir o L858R do exão 21 duplicado por deleções do exão 19</p> <p>Remoção do símbolo EC + REP da página de rosto e da secção Símbolos</p>

Acordo de licença limitada para o *therascreen* EGFR Plasma RGQ PCR Kit

1. A utilização deste produto implica a aceitação dos seguintes termos por parte de qualquer comprador ou utilizador do produto:
2. O produto deverá ser usado unicamente em conformidade com os protocolos fornecidos com o produto e com o presente manual e recorrendo à utilização exclusiva de componentes contidos no kit. Nos termos dos direitos de propriedade intelectual, a QIAGEN não concede nenhuma licença para usar ou incluir os componentes englobados neste kit com qualquer componente não incluído neste kit, salvo conforme descrito nos protocolos fornecidos com o produto, no presente manual e em quaisquer protocolos adicionais disponíveis em www.qiagen.com. Alguns dos referidos protocolos adicionais foram fornecidos por utilizadores QIAGEN para utilizadores QIAGEN. Os referidos protocolos não foram testados de forma exaustiva ou otimizados pela QIAGEN. A QIAGEN não assegura nem garante que os referidos protocolos não infringem os direitos de terceiros.
3. À exceção de licenças expressamente declaradas, a QIAGEN não fornece qualquer garantia de que este kit e/ou a sua utilização ou utilizações não infrinjam os direitos de terceiros.
4. Este kit e respetivos componentes estão licenciados para uma única utilização e não podem ser reutilizados, recondicionados ou objeto de revenda.
5. A QIAGEN recusa especificamente qualquer outra licença, expressa ou implícita, à exceção das expressamente declaradas.
6. O comprador e o utilizador do kit concordam em não tomar nem permitir que terceiros tomem medidas que possam conduzir a ou facilitar qualquer dos atos acima proibidos. A QIAGEN pode fazer cumprir as proibições do presente Acordo de licença limitada em qualquer tribunal e deverá recuperar todas as custas de tribunal e de investigação em que incorra, incluindo honorários de advogados, em qualquer processo destinado a fazer cumprir o presente Acordo de licença limitada ou qualquer um dos seus direitos de propriedade intelectual relativos ao kit e/ou aos seus componentes.

Para obter os termos de licença atualizados, visite www.qiagen.com.

Marcas comerciais: QIAGEN®, Sample to Insight®, QIAamp®, *therascreen*®, Rotor-Gene®, Scorpions® (Grupo QIAGEN); FAM™, HEX™ (Thermo Fisher Scientific Inc.); IRESSA® (Grupo AstraZeneca). Os nomes registados, as marcas comerciais etc. utilizados neste documento, mesmo quando não assinalados especificamente como tal, não devem ser considerados como não protegidos por lei.

1119189 10-2019 HB-1898-005 © 2019 QIAGEN, todos os direitos reservados.

