

# Folha do Protocolo do QIASymphony® RGQ

---

## Definições para ensaios no Kit *artus*® CT/NG QS-RGQ (Rotor-Gene® Q software 2.1)



Verificar a disponibilidade de novas revisões de rotulagem electrónica em [www.qiagen.com/products/artusctngqsrqgqkitce.aspx](http://www.qiagen.com/products/artusctngqsrqgqkitce.aspx) antes da realização do teste. O actual estado de revisão é indicado pela data de emissão (formato: mês/ano).

### Informações gerais



*artus* CT/NG QS-RGQ Kit

Versão 1, **REF** 4569365

### Pontos importantes antes de iniciar o procedimento

- Familiarizar-se com o Rotor-Gene Q antes de dar início ao protocolo. Consultar o manual do utilizador do instrumento.
- Consultar também o Manual do kit *artus* CT/NG QS-RGQ (*artus* CT/NG QS-RGQ Kit Handbook) e a folha de aplicação relevante em [www.qiagen.com/products/artusctngqsrqgqkitce.aspx](http://www.qiagen.com/products/artusctngqsrqgqkitce.aspx).
- Assegurar-se de que os controlos positivo/negativo e, pelo menos, um controlo negativo (NTC, fornecido no kit e pipetado pelo módulo AS) são incluídos em cada ensaio de PCR. Uma vez que o Kit *artus* CT/NG QS-RGQ é um ensaio qualitativo, não são fornecidos quaisquer padrões de quantificação.

### Procedimento

1. Colocar os tubos de PCR no rotor de 72 poços do Rotor-Gene Q.
2. Colocar tubos de PCR vazios com tampas em posições vazias do rotor.  
Isto irá garantir a distribuição ideal da temperatura no Rotor-Gene Q.
3. Bloquear o rotor com o anel bloqueador.
4. Transferir o ficheiro do ciclador do QIASymphony AS para o computador Rotor-Gene Q.

Junho de 2013



---

Sample & Assay Technologies

5. Abrir a caixa de diálogo “New Run Wizard” (Assistente de novo ensaio) (figura 1). Assinalar a caixa “Locking Ring Attached” (Anel bloqueador conectado) e clicar em “Next” (Seguinte).

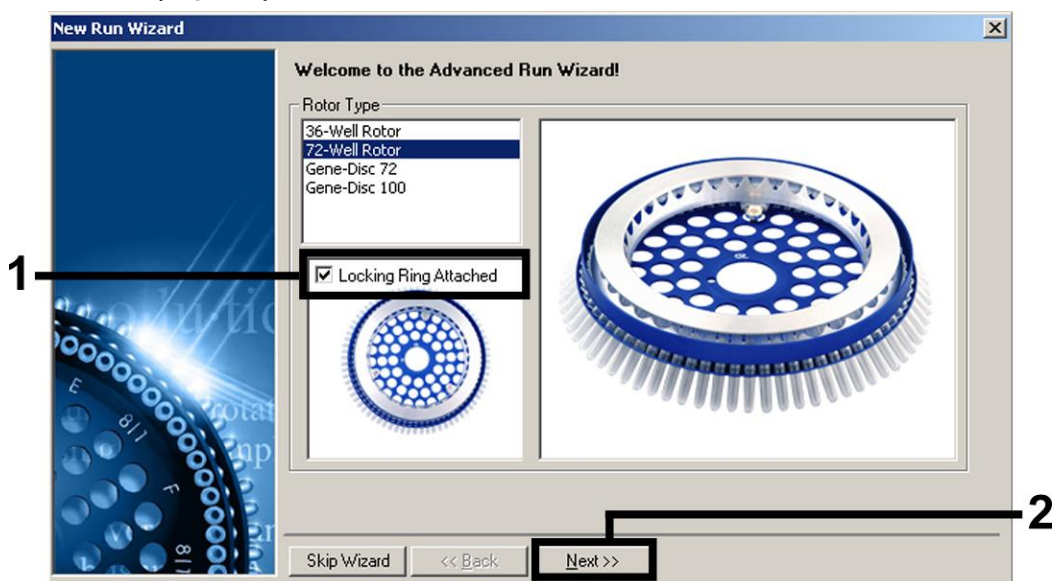


Figura 1. A caixa de diálogo “New Run Wizard”.

6. Seleccionar 25 para o volume de reacção de PCR e clicar em “Next” (figura 2).

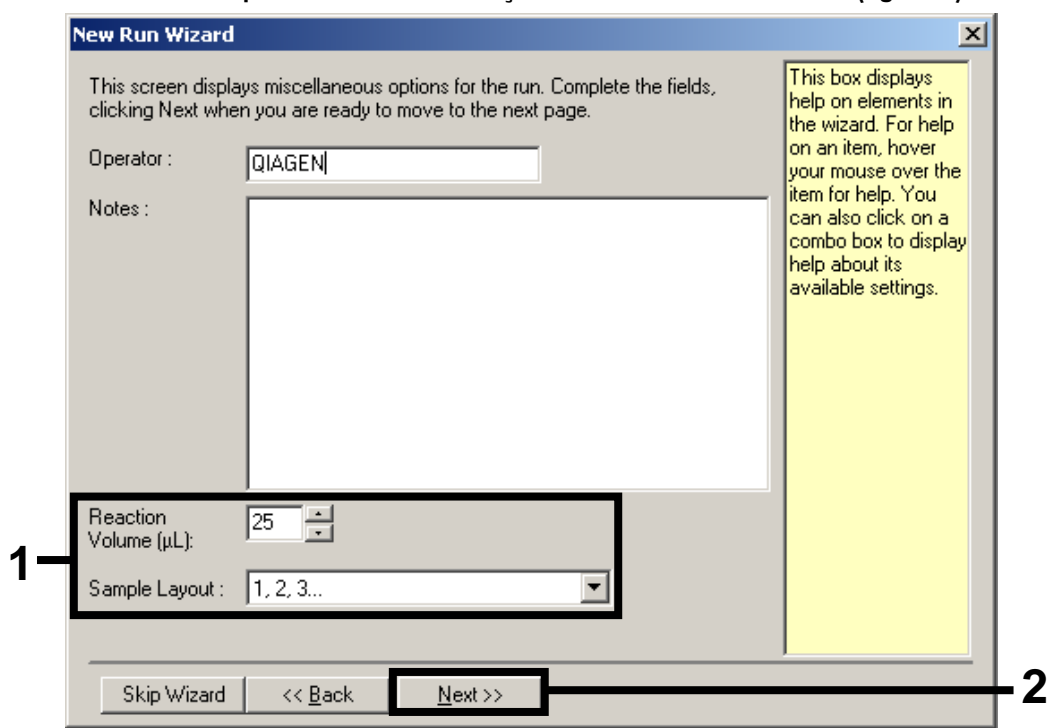


Figura 2. Definição dos parâmetros de ensaio gerais.

7. Clicar no botão “Edit Profile” (Editar perfil) na caixa de diálogo seguinte do “New Run Wizard” (figura 3). Programar o perfil de temperatura conforme se mostra na Tabela 1, utilizando os ecrãs apresentados nas figuras 3–5 como orientação.

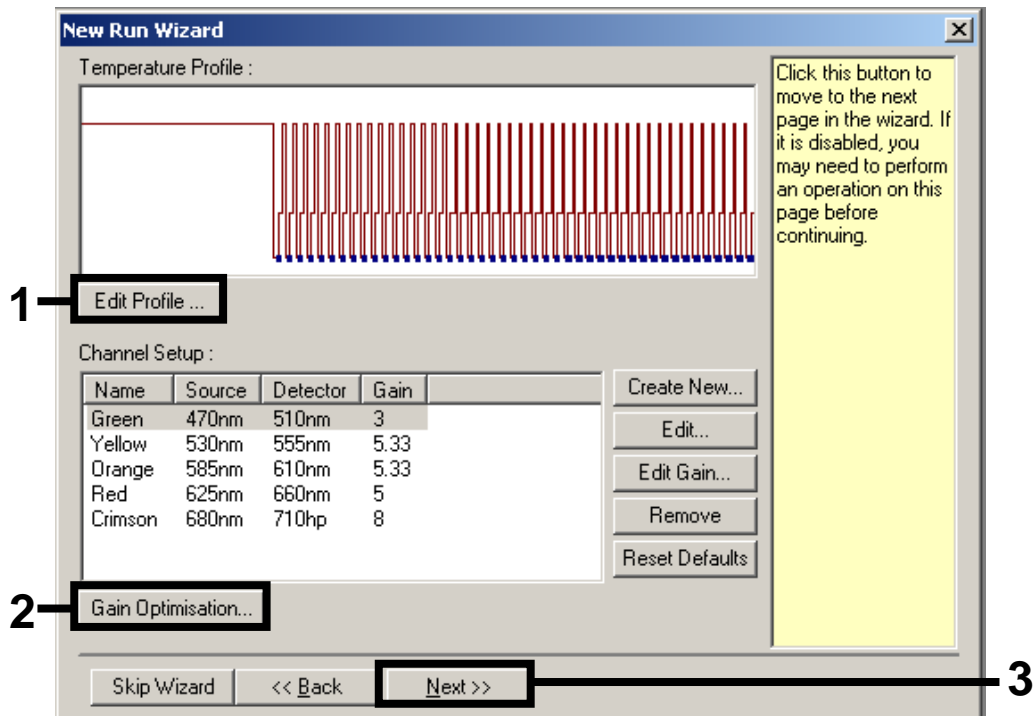


Figura 3. Editar o perfil.

Tabela 1. Perfis de temperatura para o Kit *artus* CT/NG QS-RGQ

<b>Retenção</b>	Temperatura: 95 graus Tempo: 15 mins
<b>Retenção 2</b>	Passo não necessário
<b>Ciclos</b>	45 vezes 95 graus para 11 seg 60 graus para 20 seg 72 graus para 20 seg

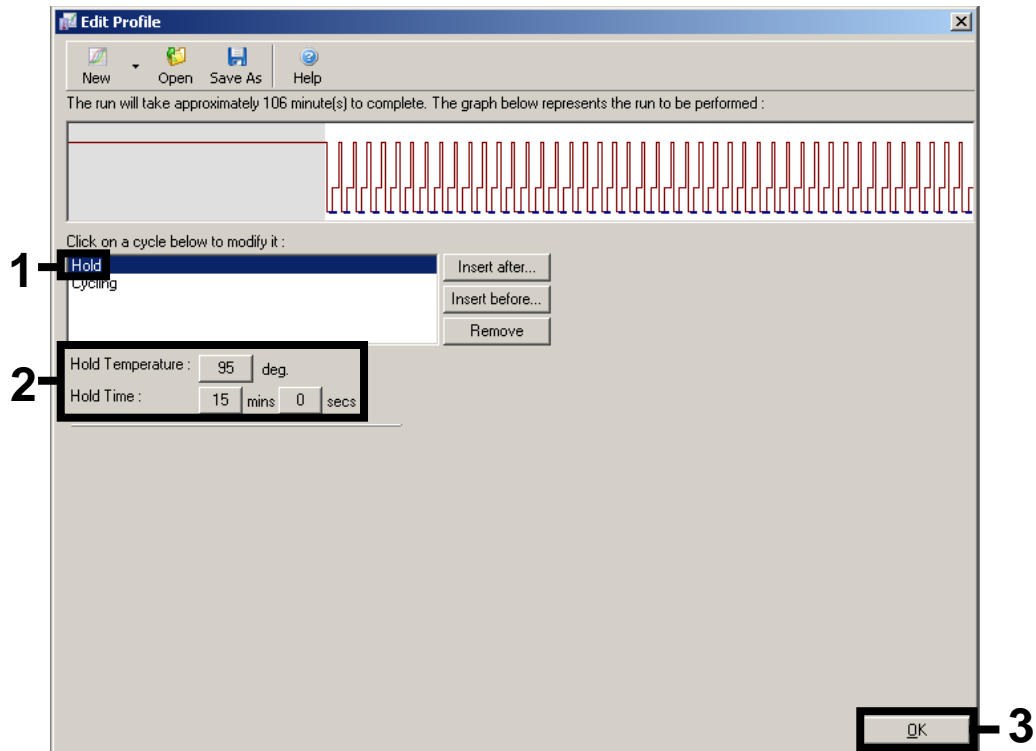


Figura 4. Ativação inicial para enzima de começo quente.

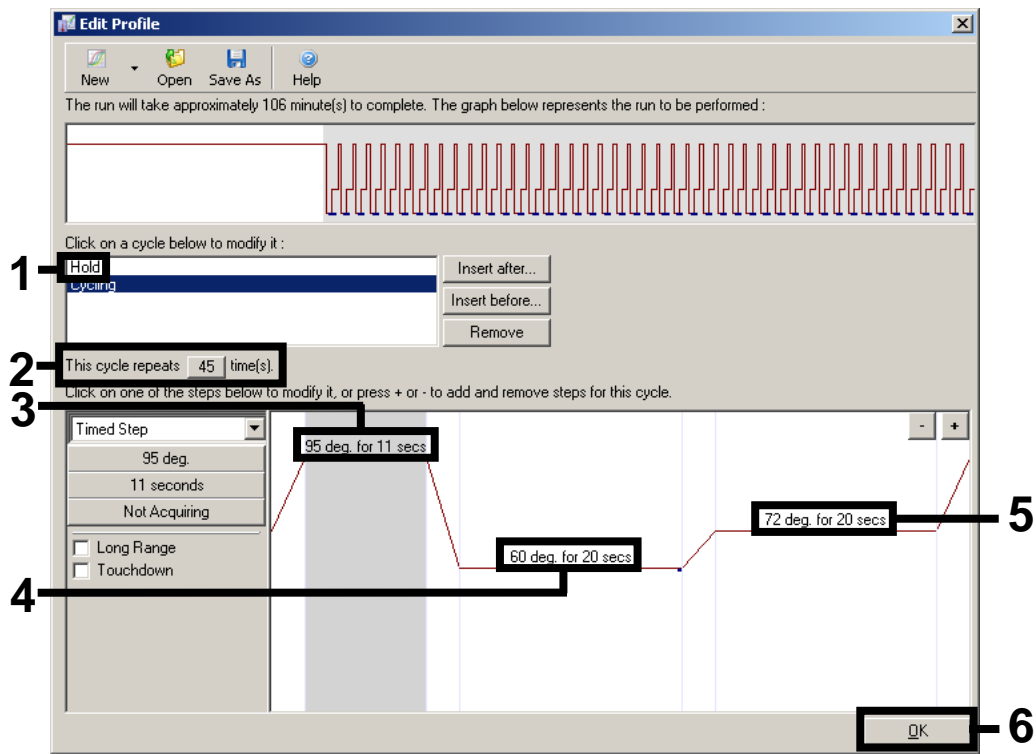


Figura 5. Amplificação do ADN.

8. O intervalo de detecção dos canais de fluorescência tem de ser determinado de acordo com as intensidades de fluorescência nos tubos de PCR. Clicar em “Gain Optimisation” (Optimização de ganho) na caixa de diálogo “New Run Wizard” (ver figura 3, página 3) para abrir a caixa de diálogo “Auto-Gain Optimisation Setup” (Configuração da optimização automática de ganho). Definir a temperatura de calibração para 60 para igualar a temperatura de hibridização do programa de amplificação (figura 6).

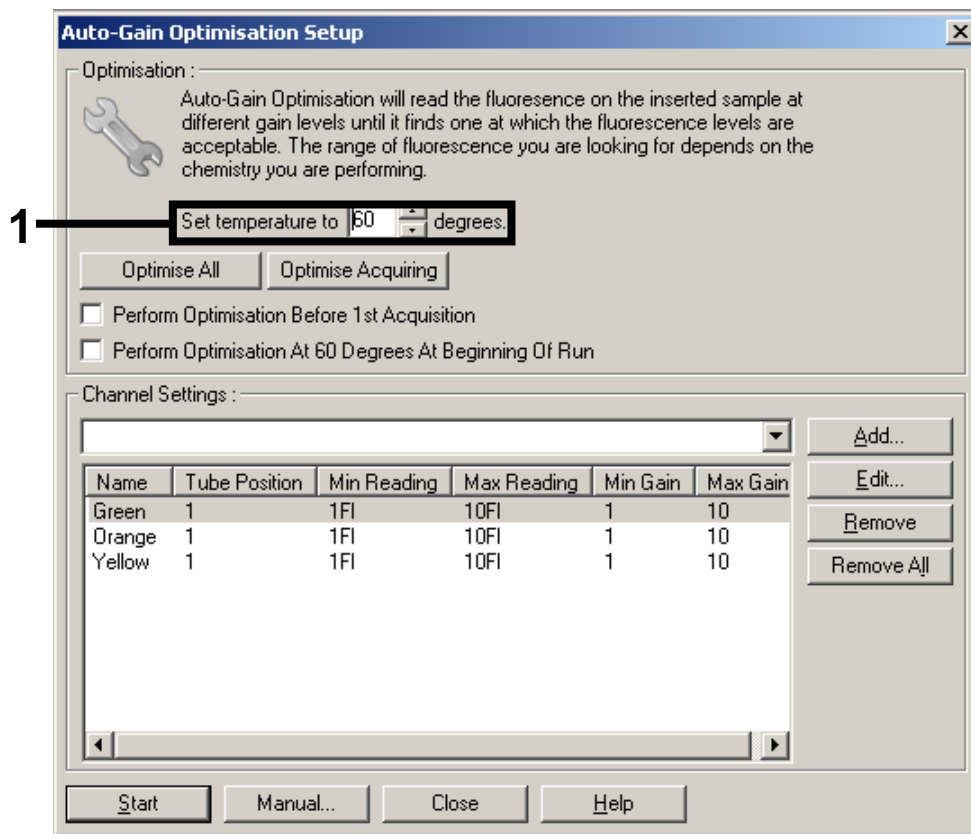


Figura 6. Ajuste da sensibilidade do canal de fluorescência.

9. Ajustar a optimização do ganho. Escolher um “Target Sample Range” (Intervalo de amostras alvo) a partir de 1 FI até 10 FI e um “Acceptable Gain Range” (Intervalo de ganho aceitável) a partir de 1 a 10 (figura 7, exemplo mostrado para canal Green [Verde]). Estes ajustes devem ser realizados para cada canal (verde, amarelo e laranja).

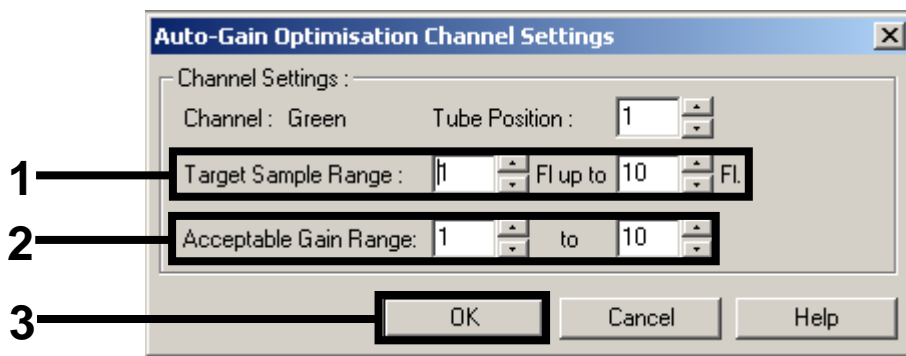


Figura 7. Ajuste da otimização do ganho para o canal Green. Estes ajustes devem ser realizados para cada canal (verde, amarelo e laranja).

10. Clicar em "Start" (Iniciar) para iniciar a otimização do ganho. Depois de concluída a otimização do ganho, clicar em "Close" (Fechar) para voltar ao assistente de ensaio (figura 8).

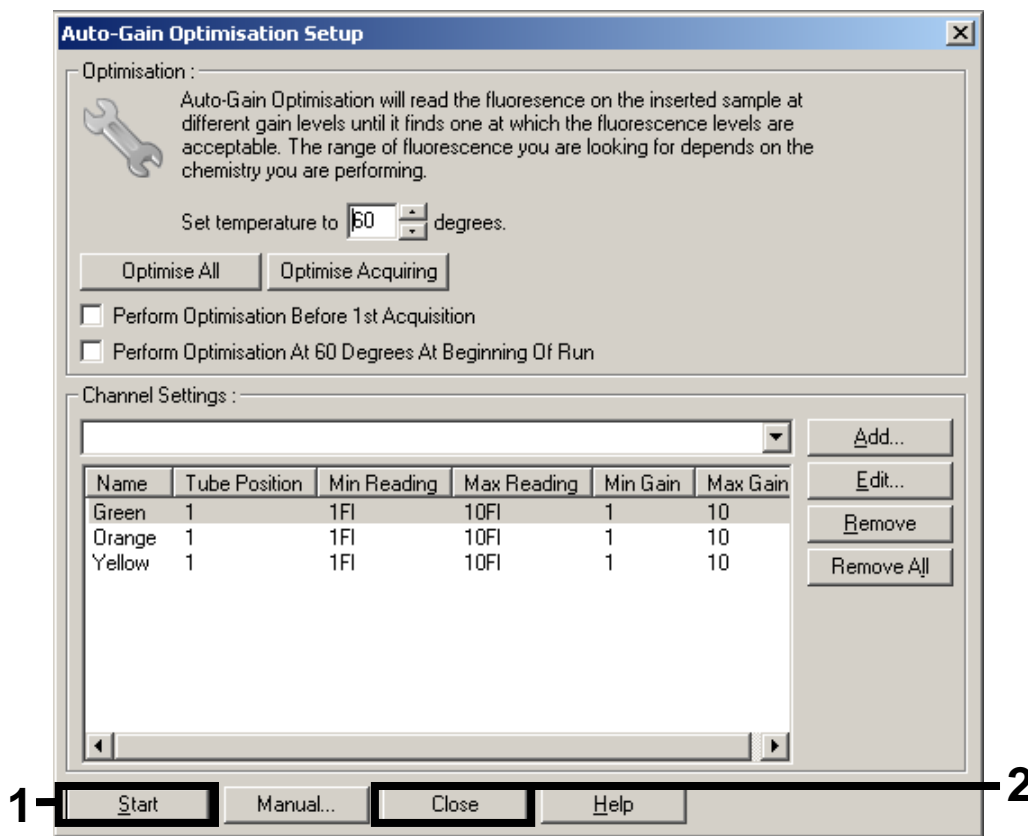


Figura 8. Otimização do ganho.

11. Os valores de ganho determinados pela calibração de canais são guardados automaticamente e são enumerados na última janela do menu do procedimento de programação (figura 9). Clique em "Start Run" (iniciar procedimento de ensaio).

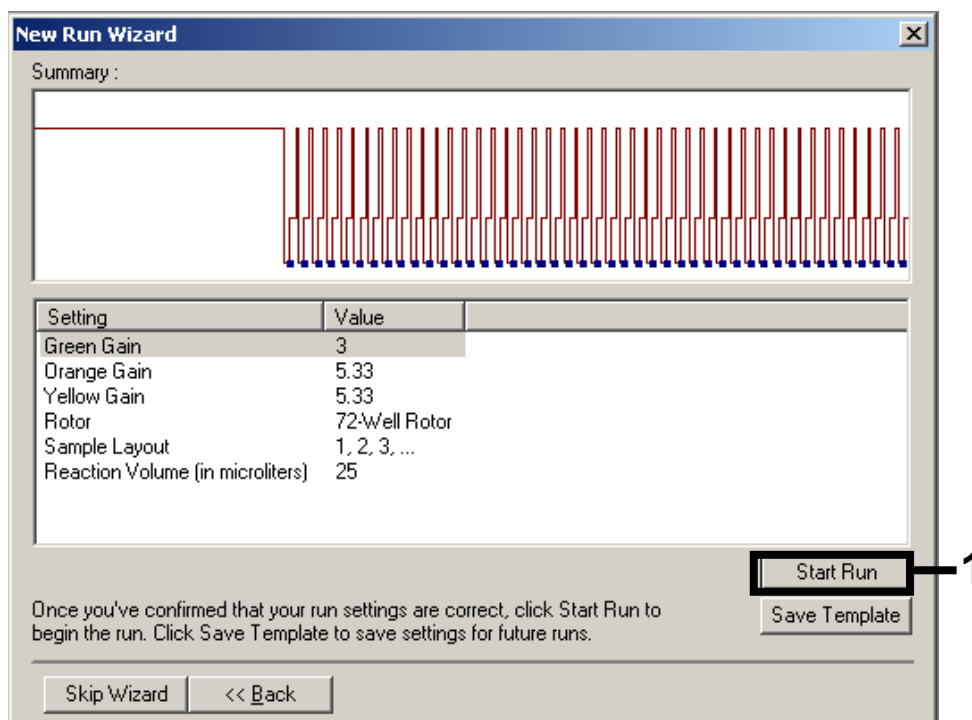



Figura 9. Início do ensaio.

12. Depois de iniciar o procedimento de ensaio, importar a informação do ficheiro do ciclador, clicando no botão  ("Open") (Abrir) ou editar manualmente as amostras.
13. Para interpretação dos resultados, consultar o manual do utilizador do instrumento e a folha de aplicação relevante do QIASymphony RGQ em [www.qiagen.com/products/artusctnqqsrgqkitce.aspx](http://www.qiagen.com/products/artusctnqqsrgqkitce.aspx).

Para obter informações de licenciamento actualizadas e renúncia de responsabilidades específicas do produto, consultar o manual do utilizador ou o manual de instruções do kit QIAGEN respectivo. Os manuais do kit QIAGEN e do utilizador estão disponíveis em [www.qiagen.com](http://www.qiagen.com) ou podem ser pedidos à Assistência Técnica ou ao distribuidor local da QIAGEN.

Marcas comerciais: QIAGEN®, QIASymphony®, artus®, Rotor-Gene® (QIAGEN Group).

© 2013 QIAGEN. Todos os direitos reservados.

[www.qiagen.com](http://www.qiagen.com)

Australia = 1-800-243-800

Austria = 0800-281011

Belgium = 0800-79612

Brazil = 0800-557779

Canada = 800-572-9613

China = 800-988-0325

Denmark = 80-885945

Finland = 0800-914416

France = 01-60-920-930

Germany = 02103-29-12000

Hong Kong = 800 933 965

India = 1-800-102-4114

Ireland = 1800 555 049

Italy = 800-787980

Japan = 03-6890-7300

Korea (South) = 080-000-7145

Luxembourg = 8002 2076

Mexico = 01-800-7742-436

The Netherlands = 0800 0229592

Norway = 800-18859

Singapore = 1800-742-4368

Spain = 91-630-7050

Sweden = 020-790282

Switzerland = 055-254-22-11

Taiwan = 0080-665-1947

UK = 0808-2343665

USA = 800-426-8157

