



RT-qPCR Easy™ (One Step)-Taqman

Cat.No.RT-02131/02132

One-step Real-Time RT-PCR Master Mix

For research use only

Store at -20°C



目 录

产品介绍	3
产品特点	3
试剂盒应用	3
产品质量控制	3
试剂盒内容	4
运输及储存条件	4
试剂盒组分信息	4
Foregene Reverse Transcriptase	5
Foregene HotStar Taq DNA Polymerase	5
注意事项	5
操作前准备事项	6
RNA 模板浓度	6
实验材料和设备	6
自备试剂	6
安全性	6
操作指南	7
操作示意图	10
问题分析指南	11

产品介绍

Foregene One-Step RT-PCR Easy 系列产品实现了从 RNA 到双链 DNA 的一体化反应，即逆转录和 PCR 扩增在同一个反应离心管、同一个反应体系中完成，简化了实验步骤、提高了实验效率、优化了实验方案。

RT-qPCR Easy™ II (One Step)-Taqman 采用了 Foregene HotStar Taq DNA Polymerase, 优化的 Taqman qPCR 体系, 可以快速特异的对微量 RNA 模板进行 Real Time RT-qPCR 定量检测。

产品特点

- ◆ 一步法试剂盒使逆转录和 qPCR 两种反应在同一管中进行, 只需要加入模板 RNA、特异性 PCR 引物和 RNase-Free ddH₂O 即可。
- ◆ 试剂盒可以快速、高效的对病毒 RNA 或微量 RNA 进行定量分析
- ◆ 试剂盒使用独特的 Foregene 反转录试剂和 Foregene HotStar Taq DNA Polymerase 相结合, 并配合独特的反应体系, 有效提高反应的扩增效率和特异性。
- ◆ 优化的反应体系使得反应具有更高的检测灵敏性, 更强的热稳定性, 更好的耐受性。
- ◆ RT-qPCR Easy™ II (One Step)-Taqman 试剂盒附带有 ROX 内参染料, 可用于消除信号本底及孔间信号误差, 方便客户用于不同型号的定量 PCR 仪

试剂盒应用

- ◆ 可以快速、准确地对 RNA 病毒等微量 RNA 进行分析。
- ◆ 特别适合对高 GC 含量或具有复杂二级结构的 RNA 模板进行分析。

产品质量控制

按照福际生物试剂盒质量检测体系标准(FOREGENE's Total Quality Management System), 每一批次的 RT-qPCR Easy™(One Step)-Taqman 试剂盒都严格进行多次测试, 确保每一批次试剂盒质量的可靠性和稳定性。

试剂盒内容

RT-qPCR Easy™ (One Step)-Taqman 一步法 RT-qPCR 试剂盒(探针法)		
试剂盒组成	RT-02131	RT-02132
	100 次 (20μl 体系)	500 次 (20μl 体系)
2× RT-qPCR Buffer-Taqman	1ml	1.7ml×3
Enzyme Mixture(Taq&M-MLV)	100μl	500μl
20× ROX Reference Dye	100μl	0.5ml
RNase-Free ddH ₂ O	1.7ml	1.7ml×3
说明书	1 份	1 份

运输及储存条件

1. 运输条件

全程低温冰盒运输，保证试剂盒处于<4℃状态。

2. 保存条件

试剂盒保存于-20℃。产品收到后立即存放于-20℃恒温冰箱中。如果存储条件适当，产品在 1 年有效期内不会降低任何性能。

试剂盒组分信息

- ◆ 2× RT-qPCR Buffer-Taqman: 优化配比的 dNTPs、Mg²⁺、稳定剂、增强剂、优化剂。
- ◆ Enzyme Mixture: Foregene Reverse Transcriptase、Foregene HotStar Taq DNA Polymerase。
- ◆ ROX Reference Dye: 一般用于 ABI、Stratagene 等公司的 Real Time PCR 扩增仪上，用于调整 PCR 加样误差所引起的 PCR 管与管之间的差异。不同仪器所需 ROX Reference Dye 浓度不同，用户可以根据仪器的推荐浓度添加。

Foregene Reverse Transcriptase

Foregene 逆转录酶能够提供高效、特异性强的逆转录反应。逆转录酶表现出很高的亲和力和，并在 50°C 反应温度条件下仍然保持良好的逆转录活性，能够很好的逆转录其他逆转录酶不能处理的二级结构复杂的 RNA。Foregene Reverse Transcriptase 灵敏度高，使用的 RNA 量范围广泛(0.1pg≤RNA≤1μg)。

Foregene HotStar Taq DNA Polymerase

提供了 PCR 的高度特异性扩增。反转录进行时，DNA 聚合酶是完全无效的，不妨碍反转录反应。后通过 PCR 反应程序，加热到 94°C，激活 DNA 聚合酶同时，失活逆转录酶。热启动过程消除了第一个循环时非特异性退火的引物和引物二聚体的形成，保证 PCR 扩增的高度特异性和可靠性。

注意事项：(请务必在使用试剂盒前仔细阅读注意事项)

- ◆ 试剂应避免反复冻融，否则会导致试剂性能下降或失效。
- ◆ 建议使用新鲜样品提取或-80°C条件下保存的模板 RNA(RNA 应避免反复冻融)。
- ◆ 为避免 RNase 污染，实验操作请在 RNase-Free 空间进行；所用的枪头、PCR tube 都必须保证是 RNase-Free 的；并佩戴一次性手套和口罩。
- ◆ 本试剂盒必须配合特异引物进行实验，请根据实验需要选择需要扩增的基因的特异引物。
- ◆ 使用前，将 2× RT-qPCR Buffer-Taqman 置于冰上使其完全融化，轻弹混匀后使用；体系的配制请在冰浴上操作，以提高试剂盒性能，提高 PCR 扩增的特异性。

操作前准备事项

强烈建议用户在本试剂盒使用前仔细阅读说明书。RT-qPCR Easy™ II(One Step)-Taqman 操作简单、方便、快捷，说明书提供了整个试剂盒的正确使用方法。请在使用前准备好必要的实验材料和设备。

模板 RNA 浓度

RT-qPCR Easy™ II(One Step)-Taqman: (0.1pg-100ng total RNA)/20μl 体系

实验材料和设备

- ◆ 荧光定量PCR扩增仪
- ◆ 微量移液器和RNase-Free枪头
- ◆ 冰浴

自备试剂

- ◆ RNA模板
- ◆ 基因特异PCR引物

安全性

- ◆ 本产品仅供科研使用，请勿用于医药、临床医疗、食品及化妆品等用途。
- ◆ 使用化学品时，穿戴合适的实验服，手套，防护眼镜等。

操作指南

A: 材料及试剂准备

1. 准备制备好的 RNA 模板(建议使用 Foregene Total RNA Isolation Kit 系列试剂盒提取纯化 RNA)、特异引物(10 μ M)及相关的耗材、仪器。

注意: 请确保 RNA 的完整性, 尽量使用新鲜样品提取的 RNA。

2. 将 2 \times RT-qPCR Buffer-Taqman、Enzyme Mixture、RNase-Free ddH₂O、20 \times ROX Reference Dye(如需要)置于冰上, 使其自然融化, 并轻弹管壁混匀待用。

B: RT-qPCR 体系配制

试剂盒使用方便快捷, 最大程度上避免操作过程中的污染以及多次配制反应体系带来的实验误差。使用时只需取反应体系一半体积(如: 反应体系为 20 μ l, 则取 10 μ l 2 \times RT-qPCR Buffer-Taqman 溶液), 加入 Enzyme Mixture、RNA 模板和特异性引物, 并加 RNase-Free ddH₂O 补足体积。具体的 RT-qPCR 反应体系配制可参考下表 1。

表 1: RT-qPCR 体系配制

RT-qPCR 体系添加内容	用 量	终 浓 度
2 \times RT-qPCR Buffer-Taqman	10 μ l	1 \times
Enzyme Mixture	1 μ l	-
Forward Primer(10 μ M)	0.8 μ l	50-900 nM
Reverse Primer(10 μ M)	0.8 μ l	50-900 nM
Probe(4 μ M)	1 μ l	200 nM
Template(RNA)	X μ l	0.1 pg-100 ng
20 \times ROX Reference Dye	-	1*
RNase-Free ddH ₂ O	(6.4-X) μ l	
Total Volume	20 μ l	

注意: Forward Primer 和 Reverse Primer 为目的基因的特异性引物。qPCR 体系可以根据实验需要和 PCR 型号进行调节。大多数引物的终浓度, 我们推荐 400nM。特异引物和 Probe 的用量请根据配制的浓度按照我们推荐的终浓度自行调整用量。50 μ l 体系的 qPCR, 请参照 20 μ l 体系按比例调整试剂用量。

1*: 根据定量 PCR 仪器不同选择合适终浓度的 ROX Reference Dye。常见定量 PCR 仪的最适 ROX Reference Dye 浓度见下表:

定量 PCR 仪	ROX Reference Dye 终浓度
ABI PRISM 7000/7300/7700/7900HT/Step One 等	1× (如 20μl 体系, 加入 1μl 20×ROX Reference Dye)
ABI 7500、7500 Fast、Stratagene Mx3000P、Mx3005P 和 Mx4000 等	0.5× (如 20μl 体系, 加入 0.5μl 20×ROX Reference Dye)
Roche PCR 仪、Bio-Rad PCR 仪、Eppendorf 定量 PCR 仪等	不用添加 ROX Reference Dye

C: RT-qPCR 反应程序设置

1. 参照上表配制好 RT-qPCR 体系后, 轻轻混匀(可使用枪头轻轻吹打; 也可在涡旋仪上混匀并瞬时离心收集散落在管壁或管盖的液体, 放置于冰盒上待用)。

2. 参照 RT-qPCR 反应程序设置(表 2)设置反应的温度、时间等。

注意: 为了保证 2× RT-qPCR Easy™ Mix-Taqman 的活性和提高其扩增效率, 最好在设置好 PCR 仪程序之后再行 RT-qPCR 反应体系的配制, 以便体系配制完成后立即进入反应程序。

3. 为了得到最佳的 PCR 效果, 针对不同的模板、不同的引物可采用梯度 PCR 优化反应条件。

注意: 本试剂盒的提供的 Foregene Hotstar Taq DNA Polymerase 延伸温度范围为: 60-72°C, 最佳延伸温度为 72°C。

下面为 RT-qPCR 反应条件举例, 建议采用两步法进行 PCR 反应。当出现模板浓度过低引起非特异扩增时, 引物 T_m 值较低导致扩增效率低或扩增曲线重复性不佳等现象时, 建议尝试三步法进行 PCR 反应。RT-qPCR 反应条件设置参考表 2-1(两步法)、表 2-2(三步法)。

表 2-1: RT-qPCR 反应程序设置 (两步法)

步骤	温度	时间	循环数	内容
1	42°C	10-30min ^{1*}	1	逆转录
2	94-95°C	5min	1	预变性
3	94-95°C	10sec	30-45	循环中模板变性
	60-65°C	20sec ^{2*}		退火/延伸

表2-2: RT-qPCR反应程序设置 (三步法)

步骤	温度	时间	循环数	内容
1	42°C	10-30min ^{1*}	1	逆转录
2	94-95°C	5min	1	预变性
3	94-95°C	10sec	30-45	循环中模板变性
	55-65°C	20sec		引物退火
	72°C	20-30sec ^{2*}		延伸

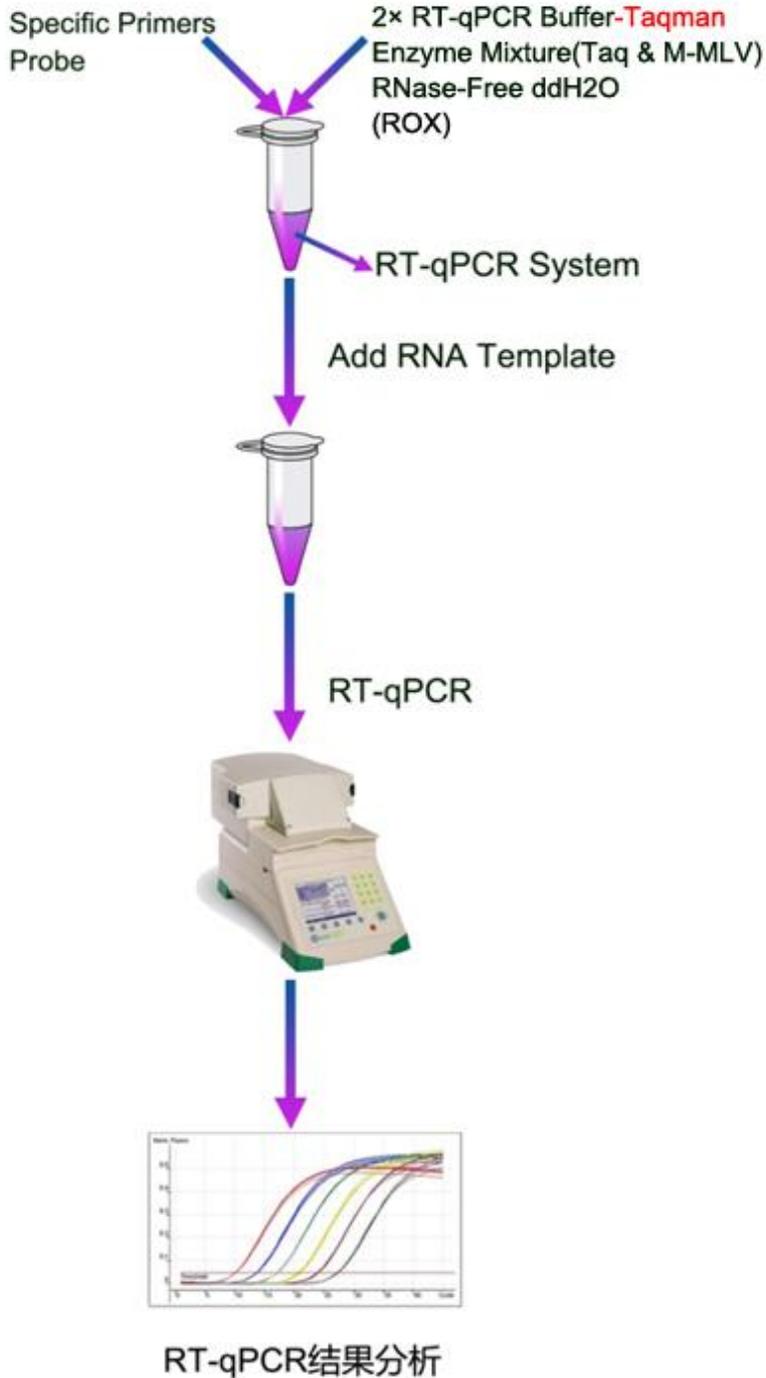
1*: 逆转录时间可根据实验需要进行调整,一般的内源基因如 β -Actin,只需要10分钟即可;检测特异的表达基因,可以根据需要适当延长逆转录时间。

2*: 根据扩增的DNA片段长度设定具体的时间,Foregene HotStar Taq DNA Polymerase的扩增速度为2kb/min。

注意: PCR反应条件视模板、引物等的结构条件不同而各异。对具有复杂二级结构的RNA模板,建议第一步逆转录反应温度使用42°C。在具体操作中,需要根据目的片段大小、扩增片段的碱基序列和引物的GC含量及长短等具体情况来设计最佳的反应条件,包括退火温度,延伸时间等。

操作示意图

RT-qPCR(Taqman)



问题分析指南

以下针对 RT-PCR Easy 系列试剂盒实用中可能遇到的问题进行分析，希望能对您的实验有所帮助。另外，对于在操作说明和问题以外的其他实验或技术上的问题，我们设有专门的技术支持帮助您。如有任何需要可联系我们：028-83360257 或 E-mail: Tech@foregene.com。

RT-PCR 未出现目的片段

1. 模板 RNA 被降解

建议：使用新鲜样品提取，应用高质量高纯的 RNA(建议使用 Foregene Total RNA Isolation Kit 系列提取纯化 RNA)；-80°C 储存的 RNA 应避免反复冻融。

2. RNA 含有抑制剂

建议：逆转录抑制剂一般包括 SDS、胍盐、EDTA 等，建议通过 70% 的乙醇对 RNA 沉淀进行清洗，除去抑制剂；或使用 Foregene Total RNA Isolation Kit 系列提取纯化 RNA。

3. 引物设计问题

建议：按照引物设计原则，重新设计引物进行检查。

出现引物二聚体或非特异性扩增

1. RNA 中有基因组 DNA 污染。

建议：使用扩增级的 DNase I 进行处理，设置没有逆转录的对照检测 DNA 污染。

2. Mg²⁺浓度不适合。

建议：我们提供的 Mix 中 Mg²⁺浓度为 3.5 mM。但针对有些特殊引物和模板可能需要较高浓度的 Mg²⁺，因此可直接添加 MgCl₂ 进行 Mg²⁺浓度的优化，建议每次增加 0.5mM 的 Mg²⁺进行优化。

3. PCR 退火温度过低。

建议：对引物做梯度 PCR，选择合适的退火温度。

4. PCR 产物太长。

建议：荧光定量 PCR 产物长度最好在 100-300bp 之间。

5. 引物出现降解，引物降解会导致非特异性扩增出现。

建议：可使用 SDS-PAGE 电泳检测引物是否降解，更换新的引物进行实验。

6. PCR 体系不当，或体系太小。

建议：PCR 反应体系太小会导致检测精度降低。最好使用定量 PCR 仪推荐的反应体系重新进行实验。

7. PCR 循环数过多。

建议：适当降低 PCR 循环次数。

无扩增信号

1. 试剂盒保存不当导致 SYBR Green I 失效或者试剂盒过期导致 SYBR Green I 荧光信号丢失。

建议：2× RT-qPCR Easy™ Mix-SYBR 试剂要-20℃避光保存，且避免反复冻融。

2. RNA 模板中存在大量酶抑制因子。

建议：重新纯化模板或降低模板的使用量。

3. PCR 扩增条件不适合、引物序列或者浓度不当。

建议：确认引物序列的正确性以及引物没有降解；扩增信号不好时，可尝试降低退火温度，适当调整引物浓度等。

4. 模板用量问题，太少或过多。

建议：可进行模板线性化梯度稀释，选择 PCR 效果最好的模板浓度进行荧光定量实验。

负对照出现过高的荧光值

1. 在操作过程中导致的试剂污染。

建议：更换新的试剂进行 RT-PCR 实验。

2. PCR 反应体系配制时发生污染。

建议：操作时进行必要的防护措施，比如：戴乳胶手套，使用带滤芯的枪头等。

3. 引物出现降解，引物降解会导致非特异性扩增出现。

建议：可使用 SDS-PAGE 电泳检测引物是否降解，更换新的引物进行 RT-PCR 实验。

定量值重复性差

1. 仪器故障。

建议：PCR 仪的每一个 PCR 孔之间可能存在误差，在温度管理或检测时产生重现性较差现象。请根据相应仪器的说明书进行检测。

2. 样品纯度不好。

建议：样品不纯会导致实验的重复性较差，这包括模板、引物的纯度。最好进行模板的再纯化，引物最好使用 SDS-PAGE 纯化。

3. PCR 体系配制放置时间过长。

建议：RT-PCR 体系配制好后立即用于 PCR 实验，不要搁置太长时间；建议先设置到 PCR 程序后再进行 RT-PCR 体系配制。

4. PCR 扩增条件不适合、引物序列或者浓度不当。

建议：确认引物序列的正确性以及引物没有降解；扩增信号不好时，可尝试调整退火温度，适当调整引物浓度等。

中国·福际 World's Foregene

成都福际生物技术有限公司

电话: 028-83360257, 028-83361257

E-mail: info@foregene.com

[Http://www.foregene.com](http://www.foregene.com)

