

Version 1

Code No. AG11763

*Evo M-MLV*一步法 RT-qPCR 预混液 (SYBR, UNG Plus)

Evo M-MLV One Step RT-qPCR Mix (SYBR, UNG Plus)

本产品仅供科学研究使用，不能用于人、动物的医疗或诊断程序，不能使用本产品作为食品、化妆品或家庭用品等。

For Research Use Only. Not for use in diagnostic procedures for humans or animals. Also, do not use this product as food, cosmetic, or household item, etc.



➤ 产品概述

本产品是使用 SYBR Green I 嵌合荧光法进行一步法 RT-qPCR 专用的试剂盒，反转录和 qPCR 反应在同一管内完成，操作简单、快捷，可有效降低污染风险。本产品使用了新型耐热、延伸能力强的 *Evo Super M-MLV* 反转录酶，整合新型 *Accurate Super Taq HS* 聚合酶的优越性能，适用性广，可用于各种模板的扩增，在短时间内即可高效合成 cDNA 并高效稳定地进行 qPCR 扩增。

本产品中还引入了 dUTP/UNG 防污染系统，在 PCR 反应过程中以 dUTP 取代 dTTP，利用 UNG 酶能选择性水解含 dU 的 DNA 链，而对不含 dU 的 DNA 链没有任何影响的特性，除去 PCR 反应体系配制过程中引入的含 dU 的污染模板，从而可有效防止 PCR 假阳性结果的产生，提高实验结果的准确性。

➤ 产品组成

组分名称	(250 rxns / 20 μ l)
2X One Step RT-qPCR Premix (SYBR, UNG Plus) ^{*1}	1.25 ml x 2 pcs
RNase free water	1 ml x 3 pcs

*1: 该溶液中含 SYBR 染料，请避光保存。

➤ 保存及运输

保存温度：-20℃避光保存。

运输温度：干冰运输或-20℃冰袋运输。

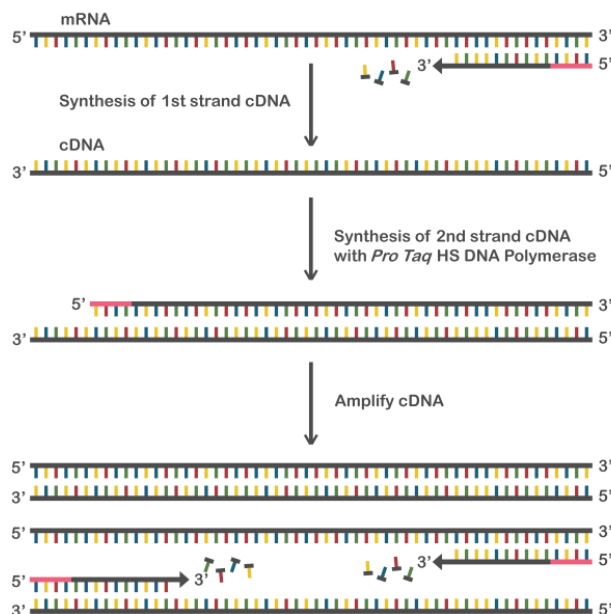
➤ 产品优势

1. 本产品是一种 2X 一步法 RT-qPCR 反应预混液，预先混有 SYBR Green I，可在单管内完成反转录与 qPCR 反应，反应液配制十分简单，仅需加入引物、模板及 RNase free water 即可进行 qPCR 反应。
2. 本产品采用了延伸能力强的 *Evo Super M-MLV* 反转录酶、性能优越的热启动酶 *Accurate Super Taq HS* 及优化的反应体系，具有特异性强、扩增效率高的特性。
3. 本产品中引入了 dUTP/UNG 防污染系统，可除去含 dU 的 PCR 产物污染，从而有效防止出现 PCR 假阳性结果，提升实验结果的准确性。
4. 本产品可快速、准确的检测微量 RNA。

➤ 实验原理

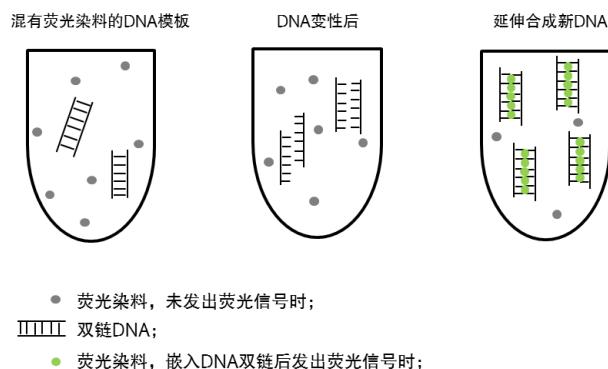
1. 一步法 RT-PCR 扩增原理

一步法 RT-PCR 是在单管中，RNA 首先通过逆转录酶反转录为 cDNA，然后在 DNA 聚合酶作用下以 cDNA 为模板进行 PCR 扩增生成 DNA 的反应，如下图所示。



2. qPCR 反应原理

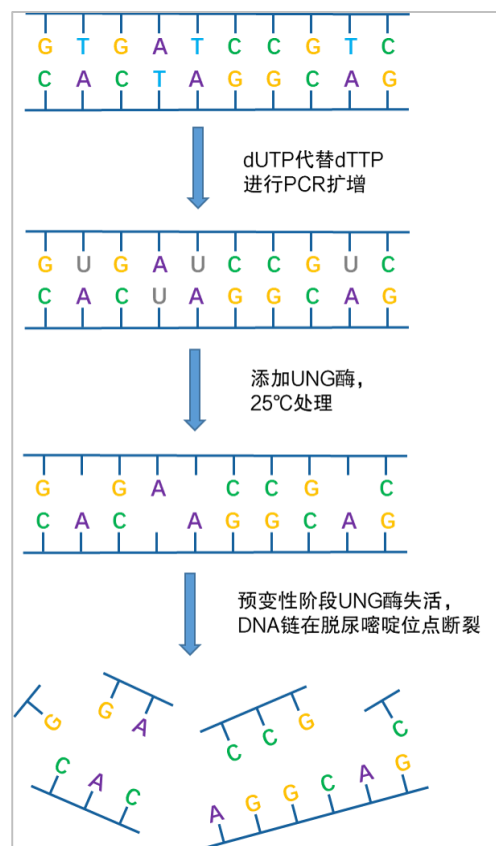
SYBR Green I 荧光染料嵌合法利用 SYBR Green I 与双链 DNA 结合后发出荧光的原理，首先将荧光染料 SYBR 加入 PCR 反应液中，在 PCR 扩增的延伸过程中，SYBR Green I 可以嵌合到双链 DNA 双螺旋小沟区域并发出荧光，此时通过检测反应进程中的荧光信号值，达到对靶标基因进行定性/定量分析的目的。



3. dUTP/UNG 防污染系统作用原理

扩增产物所形成的气溶胶，是 PCR 反应中最主要的污染源之一。扩增产物中片段拷贝数大，即使极微量体积的气溶胶，其片段拷贝数也远远超过 PCR 检测下限，从而造成后续 PCR 反应的假阳性结果。由于气溶胶难以通过常规方法去除，因此 UNG 酶应运而生。

尿嘧啶-N-糖基化酶（Uracil-N-glycosylase, UNG）可以选择性水解双链或单链 DNA 中尿嘧啶脱氧核糖核苷酸（dU）中的尿嘧啶糖苷键。如果在 PCR 反应中用 dUTP 代替 dTTP，使 PCR 扩增产物都是带有 dU 的 DNA 链，并在后续 PCR 反应开始前增加 25℃ 的恒温步骤，那么 PCR 体系中污染模板的尿嘧啶碱基会因 UNG 酶特异性切割 β -N 尿嘧啶糖苷键而从 DNA 链上脱离，产生脱嘧啶位点。当反应经过预变性阶段热处理后，DNA 污染模板在脱嘧啶位点处断裂，从而无法被扩增，避免了假阳性结果的产生，同时 UNG 酶被灭活，不再降解新产生的含有 dU 的 DNA 产物。



➤ 使用注意事项

- 请仔细阅读所用定量 PCR 仪器设备操作手册，根据仪器操作手册进行操作。
- 防止 RNase 污染，请保持实验区域洁净，实验所用的离心管、枪头等耗材均需 RNase-free 级别。
- 本产品含有 SYBR Green I，因此操作过程中要注意避免强光照射。
- 本产品在 -20℃ 存放时可能会产生淡黄色的沉淀，属于正常现象，使用前可放冰上溶解，充分颠倒混匀至沉淀全部消失。
- 本产品为防止酶活降低，请勿涡旋振荡混匀，尽量避免反复冻融；使用前可上下颠倒混匀，同时避免产生过多气泡导致反应液配制时体积产生误差。
- 所有反应混合液需要在冰上配制。需要同时进行数次反应时，应先配制各种试剂的混合液，然后分装到每个反应管中。

- 本产品中未配有 ROX Reference Dye，如果反应中需要添加 ROX Reference Dye 用以校正孔间荧光信号值误差，可选择如下产品配合使用：（请根据仪器设备说明书要求确定是否添加 ROX Reference Dye）

ROX Reference Dye (20 μ M) (AG11703)

ROX Reference Dye (4 μ M) (AG11710)

注：上述 ROX Reference Dye 产品在反应体系中建议 50X 稀释使用（例如，50 μ l 反应体系中添加 1 μ l ROX Reference Dye），如实验结果不理想，可调整 ROX Reference Dye 添加量。

- 使用本产品进行反转录反应时必须使用特异性引物，不能使用 Random Primer、Oligo dT Primer。

➤ 实验前准备

1) 试剂 & 耗材：

Primer、RNase-free 1.5 ml 离心管、定量 PCR 管、枪头，冰浴或冰盒、移液器

2) 仪器：

	仪器
无需添加 ROX	(Bio-Rad) IQ5, CFX96™, CFX384™, CFX Connect™, MJOpticon, Opticon 2; (Cepheid) SmartCycler® System, Smart Cycler II System; (Roche) LightCycler® 2.0, 480, 96; (Qiagen) Rotor-Gene® Q, 3000, 6000; (Bioer) Line-Gene; (Eppendorf) Mastercycler ep realplex; (Analytik Jena) qTOWER3;
添加 ROX (终浓度为 0.4 μ M)	(Thermo) ABI7000, 7300, 7700, 7900, 7900HT, 7900HT Fast, StepOne, StepOnePlus.
添加 ROX (终浓度为 0.08 μ M)	(Thermo) ABI 7500, 7500 Fast, ViiA™ 7, QuantStudio™ 3 / 5, QuantStudio™ 6 / 7 / 12K Flex, QuantStudio™ Dx; (Agilent) Mx3000P™, Mx3005P™, MX4000™.

➤ 操作方法

(以 ABI QuantStudio™ 5 Real-Time PCR Systems 为例)

1) 配制 PCR 反应液^{*1}

组分名称	20 μl 体系 ^{*1}	50 μl 体系 ^{*1}
2X One Step RT-qPCR Premix (SYBR, UNG Plus)	10 μl	25 μl
Primer F (10 μM) ^{*2}	0.8 μl	2 μl
Primer R (10 μM) ^{*2}	0.8 μl	2 μl
ROX Reference Dye (4 μM) ^{*3}	0.4 μl	1 μl
Template ^{*4}	≤ 100 ng	≤ 250 ng
RNase free water	up to 20 μl	up to 50 μl

*1: 请按照不同仪器推荐反应体系配制反应液。

*2: 引物通常使用终浓度为 0.4 μM, 也可以在 0.2 ~ 1.0 μM 范围内调整。

*3: 如果需要使用 ROX 进行荧光信号校准, 请按照仪器推荐量添加; 若不需要使用 ROX 的 PCR 仪, ROX Reference Dye 可使用 RNase free water 代替。

*4: 在 20 μl 体系里, RNA 模板添加量通常不高于 100 ng; 在 50 μl 体系里, RNA 模板添加量通常不高于 250 ng。必要时可以进行梯度稀释, 以确定合适的模板添加量。

2) RT-qPCR 反应条件^{*1} (两步法 PCR 反应程序)

步骤	温度	时间	循环数
UNG 处理	25°C	0 ~ 5 min ^{*2}	1
反转录	50°C ^{*3}	5 min ^{*3}	1
预变性	95°C	30 sec ^{*4}	1
变性	95°C	5 sec	40
退火和延伸 ^{*6}	60°C	30 sec ^{*5}	
熔解曲线采集 ^{*7}	95°C	15 sec	1
	60°C	1 min	
	95°C	1 sec	

*1: 请参照仪器操作手册设置反应条件。

*2: 建议在 25°C, 5 min 条件下进行 UNG 处理, 能够充分降解含 dU 的污染模板; 可根据实际需求在 0 ~ 5 min 范围内调整处理时间。

*3: 反转录反应在 50°C, 5 min 条件下可以得到较好的结果; 如模板较复杂可以将反转温度提升至 55°C, 反转时间也可根据实际情况在 3 ~ 10 min 范围内调整, 以得到理想的实验结果。

*4: 预变性时间通常设定为 30 sec, 如果模板变性困难, 可以延长预变性时间至 1 ~ 2 min。

*5: PCR 扩增产物建议设计在 80 bp ~ 150 bp, 可延长至 300 bp, 扩增延伸反应条件设定为 60°C、

30 sec 时通常情况下可以满足要求；如需快速检测，可根据需求缩短延伸时间，延伸时间可在 10 ~ 30 sec 进行调整测试；如需提高反应特异性，可适当提高退火温度；如需提高扩增效率，或者 PCR 扩增产物较长，则可将反应延伸时间适当延长，同时也可尝试进行三步法 PCR 扩增。（三步法 PCR 反应程序见附录一）

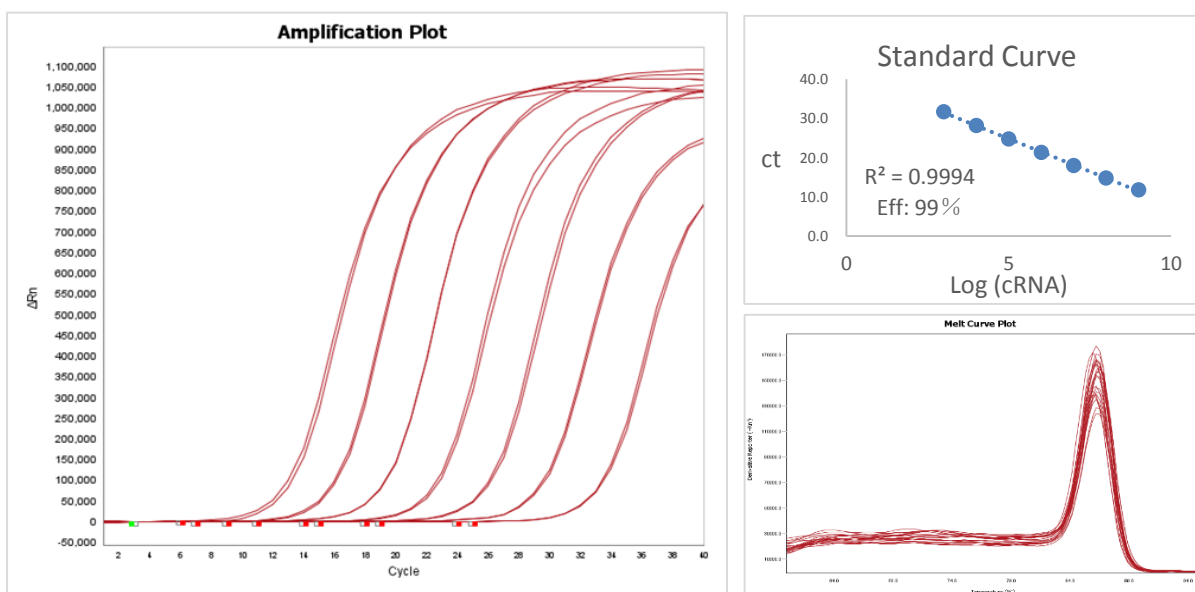
*6: 此步骤进行荧光信号值采集。

*7: 此步为必须步骤，此熔解曲线为 ABI QuantStudio™ 5 Real-Time PCR Systems Standard 模式下默认程序。但仪器类型不同，熔解曲线采集程序不尽相同，使用仪器默认熔解曲线采集程序即可。

3) 反应结束后确认扩增曲线是否正常，熔解曲线是否单一，并进行标准曲线分析。

➤ 实验例

1. 以 Mouse Total RNA (100 ng ~ 100 fg) 为模板，使用本产品进行 One Step RT-qPCR 检测 ApoE Gene。



结果如上图所示：1、扩增效率为 99%， $R^2=0.9994$ ；

2、可以在宽广的模板范围内进行准确的定量，100 ng ~ 100 fg Total RN 进行 RT-qPCR 反应的扩增曲线呈现良好的线性关系；

3、熔解曲线峰型单一、无杂峰，扩增特异性强。

➤ 产品注意事项

1. 合适的模板加入量及浓度

- ❖ 模板量低：导致扩增结果 Ct 值较大，荧光信号值较低，RT-qPCR 反应扩增效率较低，反应结果重复性较差，扩增曲线形状异常。可适当提高模板量。

- ❖ 模板量高：导致 Ct 值太小、扩增荧光信号值太高，扩增曲线形状异常。可适当降低模板量。
- ❖ 模板浓度高：模板取液量体积较小，导致模板加样体积不准，实验重复性差；可将模板适当稀释后加样。

2. 高纯度及完整的模板

- ❖ 模板不纯：含有抑制 RT-qPCR 反应的物质，会导致扩增结果 Ct 值较大，扩增效率较低；若 RNA 模板中混有基因组 DNA，可能导致反应特异性不好，熔解曲线出现多峰。可对模板重新提纯。
- ❖ 模板降解：导致 RT-qPCR 反应扩增结果 Ct 值较大，扩增效率较低。可重新制备模板，重复实验。

3. 合适的引物浓度

- ❖ 引物浓度低：导致反应效率低，Ct 值较大。可尝试提高 RT-qPCR 扩增引物反应浓度。
- ❖ 引物浓度高：导致反应特异性不好，熔解曲线出现多峰。可适当降低引物浓度。
- ❖ 引物特异性不好：导致反应特异性不好，易形成引物二聚体，熔解曲线出现多峰。建议重新设计引物。
- ❖ 引物完整性不好：可能会导致无扩增曲线。可通过 PAGE 电泳确认引物的完整性，如引物有降解，建议更换引物。
- ❖ 引物设计的原则：
 - ① 引物一般是 15 ~ 30 个碱基的寡核苷酸，GC 含量在 40 ~ 60% 之间。
 - ② 建议正反向引物 Tm 值在 50 ~ 70℃，两引物 Tm 值相差不超过 5℃。
 - ③ 引物 A、G、C、T 整体分布要尽量均匀，避免使用 GC 或者 AT 含量高的区域。
 - ④ 引物 3' 端避免出现发夹结构。
 - ⑤ 减少引物之间的互补序列，最好不要超过 4 个碱基连续互补序列。

4. 合适的退火温度

- ❖ 退火温度过低：导致反应特异性不好，出现非特异性扩增，形成引物二聚体，熔解曲线出现多峰。可适当提高退火温度。
- ❖ 退火温度过高：导致扩增效率低，无扩增曲线。可适当降低退火温度。

5. 实验细节

- ❖ 扩增反应前要确认管内无气泡。
- ❖ 确认 ROX 与仪器是否匹配，ROX 使用前确保完全融化并混匀。
- ❖ 检查反应程序，确保反应程序设置正确。

- ❖ 本产品含有 SYBR Green I，因此溶液操作过程中要注意避免强光照射，保存时请-20℃避光保存。
- ❖ 本产品-20℃存放可能会产生黄色沉淀，使用前确保完全融化并混匀。

6. 防止 RNase 污染措施

- ❖ 实验过程中应佩戴一次性的口罩、手套。
- ❖ One Step RT-qPCR 实验所用耗材，如枪头、定量 PCR 管等建议使用 RNase-free 级别的耗材。
- ❖ RNA 实验用的试剂专用，RNA 的添加建议在专门的区域，避免混用后交叉污染。

➤ 附录一：三步法 PCR 反应程序

步骤	温度	时间	循环数
UNG 处理	25℃	5 min	1
反转录	50℃	5 min	1
预变性	95℃	30 sec	1
变性	95℃	5 sec	40
退火	55℃	30 sec	
延伸 ^{*1}	72℃	30 sec	
熔解曲线采集 ^{*2}	95℃	15 sec	1
	60℃	1 min	
	95℃	1 sec	

*1: 此步骤进行荧光信号值采集。

*2: 此步为必须步骤，此熔解曲线为 ABI QuantStudio™5 Real-Time PCR Systems Standard 模式下默认程序。但仪器类型不同，熔解曲线采集程序不尽相同，使用仪器默认熔解曲线采集程序即可。