One Step RT- PCR PreMix (探针法)

使用说明书

【前言】

本产品提供了一个灵敏、高效、快速地扩增并检测病源 RNA 的完整系统。One Step RT- PCR preMix 包含所有 RT-PCR 所需的、并经优化的 Reaction Buffer、RT 酶混合物等,使用者只需加入适量的引物、探针和待检样品,即可进行 One Step RT- PCR 检测。

本产品使用高效率 M-MLV 反转录酶和化学修饰的热启动 Taq DNA 聚合酶,为 RT-PCR 反应提供了更高的产量及灵敏度、特异性。

本产品适用于1ncRNA, mi croRNA, RNA病毒检测进行一步法RT-qPCR 探针法实验。

【试剂盒组成】

A2010A004		100test	A2010A004-	5	500test
Master Mix	750µl	1支	Master Mix	750µl	1x5 支
Enzyme Mix	500µl	1支	Enzyme Mix	500µl	1x5 支

【用户自备的试剂、器材】

1. 引物、探针

试验前应准备好用于检测目的基因的引物、探针。引物、探针应用HPLC或PAGE纯化。

2. 实验用水

使用DEPC处理的PCR用纯水。

3. 待检样品

总RNA, mRNA

- 4. RNasefree & DNasefree 的tip头,离心管,薄壁PCR管等
- 5. 各种规格的移液器
- 6. Realtime PCR仪

本产品适用于下列Realtime PCR仪: ABI PRISM®7700、ABI PRISM®7500、ABI PRISM®7300、ABI PRISM®7300、ABI PRISM®7000、MJ Opticon 、BIORAD iCycler 、Roch LightCyclerTM 等Realtime PCR仪上使用,具体使用方法请参照相应仪器的说明书。

【反应液配制】

反应液组份	加量 (µl)	终浓度	备注
One Step RT - PCR Reaction Buffer	7.5	1X	
Enzyme Mix	5	1X	
上游引物(25uM)	上游引物 (25uM) 0.3		用户自备
下游引物(25uM)	0.3	0.3uM	用户自备
探针(25uM)	0.15	0.15uM	用户自备
待检样品	5-10	10pg~100ng	用户自备
DEPC H₂O	补足		用户自备
总体积	25ul		

注: 1 通常初次使用本试剂时,可用引物浓度 300nM,探针浓度 150nM 进行实验,根据实验结果具体情况,在 200~1000nM 范围内调整引物浓度,在 50~400nM 范围内调整探针浓度以达到最佳检测效果。

2 引物、探针、待检样品的具体加量用户可以根据实际情况调整,同时增减 DEPC 水用量,保证总反应体积不变即可。 【RT-PCR 扩增检测】

- 1 将反应管放入荧光 PCR 扩增仪进行扩增检测。
- 2 循环参数设定(请参照各类仪器的操作说明进行设置)

步骤		温度(℃)	时间	循环数(次)	
1	逆转录反应	50	10-20 分钟	1	
2	反转录酶 灭活及解链	95	5 分钟	1	
3	变性	95	10 秒		
4	退火、延伸及检测荧光	60	30秒	40-45	
步骤 4 中 60℃时荧光检测,检测通道: FAM/HEX/VIC/ROX/CY5					

注:以上扩增条件为实例,用户应根据引物的 Tm 值及扩增片段的大小来确定适合的变性时间、退火温度,退火时间和循环次数,黑体字部分必须保留。

【保存条件】

本产品原则上在**-20**℃以下冷冻保存,避免反复冻融。如果在短期内需持续使用时, 融解后可在**4** ℃保存,最长可保存**1**周。

【注意事项】

- 1. 本产品为研究用试剂。请勿作为诊断、临床试剂用。
- 2. 为保证实验结果的准确性和可靠性,请特别注意以下事项:
- 2.1 使用已校准的移液器,选用进口一次性使用的 PCR 反应管、离心管、tip 头等进行样本处理及配液等操作,所有用具应不含 DNA 酶和 RNA 酶。
- 2.2 引物、探针设计过程中应尽可能避免发夹结构、二聚体等现象的发生,探针的位置尽可能靠近上游引物, PCR目标片 段最好小于200bp, 尽可能在150bp以内。
- 2.3 实验样品尽可能新鲜,提取过程应严防 RNA 酶污染及操作不当导致的 RNA 降解。
- 2.4 使用本产品时建议对 RT-PCR 扩增条件、引物浓度和样品用量进行调整,选择最适当的引物浓度、样品浓度和 PCR 扩增条件。
- 3. 本产品使用前应在室温充分融解,并用漩涡震荡器充分混匀。
- 4. 统一配液后分装以减少加样误差,每次实验应设置阴性对照。
- 5. 禁止标记 PCR 反应管, 避免外源性荧光信号干扰。
- 6. PCR 反应管中不能有气泡,否则会产生非特异的荧光信号。若有气泡,可先用手指将气泡弹破,然后再低速离心消除。
- 7. 实时荧光 PCR 仪器连续进行实验时,最好间隔一小时以上再使用。
- 8. 实时荧光 PCR 仪需经常校正和清洁载样板板孔。
- 9. 若使用Roch LightCyclerTM 荧光PCR仪,应将毛细管放在专门套管中,以便分装反应体系和加入待检样品。前述操作 完毕应低速离心数秒再将毛细管垂直缓慢放入样品架,以免折断;若发生折断,应小心取出,用专用小毛刷擦拭干净后 方可进行扩增。
- 10.实验室应严格分区,避免 PCR 产物污染。

品质保证:

所有产品由 Biotnt 进行品质保证。

如果客户使用中有任何问题,都可以联系 Biotnt 公司。

电话: 4008801880 或 0086 21 51692391 传真: 0086 21 51692391 Email: biotnt@biotnt.com 主页: www.biotnt.com

