

猪瘟病毒野生株染料法荧光定量 RT-PCR 试剂盒

产品介绍:

产品名称: 猪瘟病毒野生株染料法荧光定量 RT-PCR 试剂盒

英文名称: Classical Swine Fever Virus-WT(CSFV-WT)

组成及试剂配制:

- 1、酶标板: 一块 (96 孔)
- 2、标准品 (冻干品): 2 瓶, 请临用前 15 分钟内配制。每瓶以样品稀释液稀释至 0.5ml, 盖好后室温静置大约 10 分钟, 同时反复颠倒/搓动以助溶解, 其浓度为 200 U/L, 然后做系列倍比稀释 (注: 不要直接在板中进行倍比稀释), 分别配制成 200 U/L, 100 U/L, 50 U/L, 25 U/L, 12.5 U/L, 6.25 U/L, 3.12 U/L, 样品稀释液直接作为空白孔 0 U/L。如配制 100 U/L 标准品: 取 0.3ml (不要少于 0.3ml) 200 U/L 的上述标准品加入含有 0.3ml 样品稀释液的 Eppendorf 管中, 混匀即可, 其余浓度以此类推。
- 3、样品稀释液: 1×20ml。
- 4、检测稀释液 A: 1×10ml。
- 5、检测稀释液 B: 1×10ml。

样本采集、存放及运输:

- 1、样本采集: 各类型样本按照常规方法采集;
- 2、存放: 样本在 2-8℃ 条件下保存应不超过 72h, -70℃ 以下可长期保存, 但应避免反复冻融 (最多冻融 3 次);
- 3、运输: 采用泡沫箱加冰密封进行运输。

使用方法:

注: 所有试剂使用前需完全解冻, 混合均匀, 6,000rpm 离心数秒后使用。

1. 样本处理 (样本处理区)

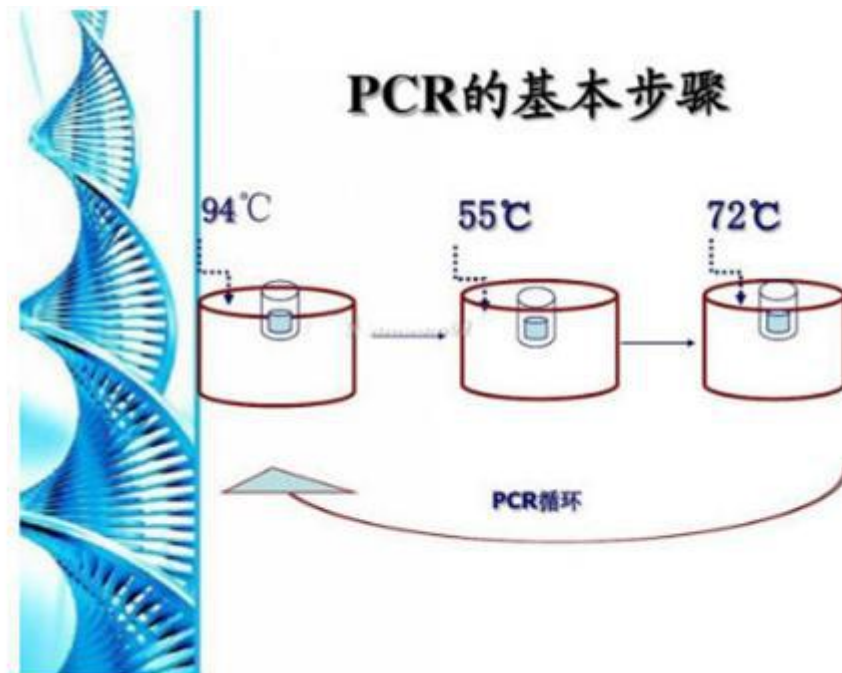
待检样本的核酸提取可采用病毒 RNA 提取试剂盒或自动化核酸提取仪等, 具体提取方法请参照相关说明书; 阳性质控品及阴性质控品无需提取, 可直接使用。

2. 扩增试剂准备 (PCR 前准备区)

取 N 个 (N=阴性质控品+待检样本+阳性质控品) PCR 反应管, 每管分别加入 FMD RT-PCR 反应液 19μl、RT-PCR 酶 1 μl (也可根据每头份用量计算 N+1 份 FMD RT-PCR 反应液、RT-PCR 酶所需总量, 两者混匀离心后分装 20 μl 至单个 PCR 反应管)。

组分每份用量 FMD RT-PCR 反应液 19 μ l RT-PCR 酶。

1. 将所有 PCR 反应管于 6,000rpm 离心 30s，转移至样本处理区。
2. 加样（样本处理区）
3. 在上述的 PCR 反应管中分别加入待检样本 RNA 提取物、阴性质控品和阳性质控品各 5 μ l，盖紧管盖，于 6,000rpm 离心 10s，转移至扩增区。



特点优势:

1. 特异性: 所有产品使用的引物均经过详尽的生物信息学分析, 经过 GenBank 及自建庞大数据库的比对, 确保所用的每一条引物均为种属或血清型特异的基因序列区段, 可实现对种属及血清型的特异检测, 特异性均达到 100%。
2. 重现性: 该系列所有产品均经过大量实验菌株的验证, 重现性为 100%。
3. 灵敏性: 该系列产品可实现对检测菌的高灵敏检测, 当样品中的浓度达到 10^3 cfu/ml 时, 可实现对其的直接检测, 无需繁琐的增菌过程。
4. 实用性: 检测范围广, 涵盖了对人体危害较为严重的 17 种呼吸道及肠道致病菌, 可实现对临床样品及其他环境取样的快速检测, 整个检测过程为 3-4 个小时。
5. 优势 1: 序列资源丰富, 除 GenBank 公布的序列外, 公司还进行了大量菌株的序列破译, 从理论上保证所选引物具有良好的保守性和特异性。
6. 优势 2: 该系列试剂盒均经过大量的保守性及特异性实验验证, 凭借公司拥有的丰富的菌种资源, 每一种检测试剂盒均经过了 20 余种标准菌株和临床菌株的保守性验证及 40 余种近缘标准菌株和临床菌株的特异性验证, 确保在使用过程中不会出现任何的假阳性及假阴性报告结果。

