

猪瘟病毒单重实时荧光 RT-PCR 检测试剂盒使用说明书

【用途】

本试剂盒采用探针法单重实时荧光 PCR 方法检测猪全血、淋巴结、胰脏、脾脏、回肠、肝脏、肾脏、扁桃体、排泄物及细胞培养物等样品中猪瘟病毒(CSFV)的 RNA，适用于猪瘟病毒的检测。AD-005-0 为普通探针法；AD-005-1 为防污染体系，添加 dUTP 和温度敏感型 UNG 酶可有效减少气溶胶等的污染，降低假阳性风险。

【原理】

提取样品 RNA 作为模板，通过实时荧光定量 RT-PCR 检测特异荧光探针信号，判定样品中是否存在猪瘟病毒的核酸。

【试剂盒组成】

| 组成 | 100 头份 | 贮藏条件 |
|-------------|-------------|------------------|
| 反转录酶混合液 | 110 μ L | -20 $^{\circ}$ C |
| 阴性对照（无核酸酶水） | 1 mL | |
| 阳性对照 | 20 μ L | |
| PCR 反应液 | 900 μ L | |
| 荧光探针 | 220 μ L | |
| 说明书 | 1 份 | |

【需要自备的器材】

1. **试剂：**核酸提取试剂。
2. **仪器：**离心机、双/四通道荧光 PCR 扩增仪、匀浆仪、-20 $^{\circ}$ C 冰箱、可调移液器（2 μ L、20 μ L、200 μ L、1000 μ L）。
3. **耗材：**荧光 PCR 反应管、吸头（10 μ L、200 μ L、1000 μ L）。

【使用注意事项】

- 建议与源微生物提供的柱式或磁珠法病毒核酸提取试剂盒配套使用。
- 所有接触病料的物品均应合理处置，以免污染实验室。
- PCR 整个试验分配液区、模板提取区、扩增区；流程顺序为配液区→模板提取区→扩增区；严禁器材和试剂倒流。
- 所有试剂应在规定条件下储存，冻存的试剂使用前应完全融化、混匀，瞬时离心 15 s，使液体全部沉于管底，放于冰盒中，吸取液体时移液器吸头尽量在液体表面层吸取，使用后立即放回-20 $^{\circ}$ C 冻存。
- 注意防止试剂盒各组分污染。
- 严格遵守操作说明，操作过程中移液、定时等全部过程必须精确。
- 反应体系应在特定配液区或者超净工作台中配制，整个实验过程严格控制污染。

- 避免反复冻融试剂降低检测灵敏度，本试剂盒应尽量在 3 次内用完。

【样品采集】

组织样品：按规范采集淋巴结、胰脏、脾脏、回肠、肝脏和肾脏等样品约 3 cm×3 cm 大小，

扁桃体整体采集。液体样品：按规范采集抗凝血样品 5 mL。

细胞培养物样品：反复冻融 3 次后第 3 次解冻后保存备用。

排泄物样品：按规范采集。

【样品处理】

组织样品：取适当大小的样品放入研磨管中，按 1:5 倍体积加入 DEPC 水，使用研磨仪等充分研磨，制成组织匀浆液，3000×g 离心 15 min，取上清液 200 μL 进行核酸提取。

抗凝血等液体样品：无需特殊处理直接取 200 μL 进行核酸提取。

排泄物：取少许样品，加入 1:5 倍体积加入生理盐水，3000×g 离心 15 min，取上清液 200 μL 进行核酸提取。

细胞培养物：1500×g 4 °C 离心 10 min，取上清液 200 μL 进行核酸提取。

【核酸提取】

采用离心柱法或者磁珠法病毒核酸提取试剂盒等提取样品中的核酸，低温保存、待检。建议每次提取做一个阳性样品和阴性样品的提取对照。

【实时荧光 PCR 操作】

设被检样品、阴性对照和阳性对照总和为 N，则反应体系配制如下：

| 试剂 | 体系 |
|------------|-------------|
| 无菌无核酸酶水 | 7× (N+1) μL |
| 反转录酶混合液 | 1× (N+1) μL |
| PCR 反应液 | 8× (N+1) μL |
| 引物、荧光探针混合液 | 2× (N+1) μL |

将以上配制的反应体系充分混匀后，分装每个反应管中各 18 μL。

分别取 2 μL 模板 RNA，加入相应反应管中，混匀并作好标记。在荧光 PCR 扩增仪上进行以下反应：反转录 50 °C 5 min，预变性 95 °C 2 min，循环 95 °C 10 s，60 °C 35 s，共 40 次，每次循环的第二步（60 °C 35 s）收集荧光信号（报告基团“HEX”，淬灭基团“None”）。防污染体系在反转录步骤（50 °C 5 min）之前进行 UNG 酶消化步骤 25 °C 5 min。

【结果判定】

1. 结果分析条件设定

阈值设定原则：仪器自动生成，或者根据具体扩增曲线或仪器噪音情况进行适当调整。

2. 试验成立条件

阳性对照 HEX 通道的 Ct 值均 <35 且出现特异性扩增曲线，阴性对照均无 Ct 值或者 Ct 值 ≥35 且无特异性扩增曲线，判为试验有效。试验无效时应重新进行试验。

3. 结果描述及判定

HEX 通道被检样品 Ct 值 <35 并出现特异的扩增曲线，判为 CSFV 阳性，样品中存在猪

瘟病毒核酸；无 Ct 值且无特异的扩增曲线，判为 CSFV 阴性，样品中不存在猪瘟病毒核酸；
35≤Ct 值<40 并出现特异的扩增曲线，判为 CSFV 疑似，对疑似样品，需重新取样提取 RNA，
进行复检，Ct 值<40 判为阳性，否则判为阴性。

【规格】100 头份/盒

【保存及有效期】于-20℃以下保存，有效期为 12 个月。