

# 非洲猪瘟病毒荧光 PCR 检测试剂盒

## 使用说明书 (VTF0003)

Ve2023©version1.0



### 名称和用途

非洲猪瘟病毒(ASFV)荧光 PCR 检测试剂盒利用实时荧光定量 PCR 原理, 定性检测待测样本中的非洲猪瘟病毒的核酸。该试剂盒可用于检测猪血液、淋巴结、脾脏、扁桃腺等样本中非洲猪瘟病毒的检测。

### 概述

本试剂盒基于荧光定量 PCR-TaqMan 法, 利用荧光定量和输出, 实现检测结果的定性分析。本试剂盒预混液中含有针对非洲猪瘟病毒的特异性保守序列设计的引物和探针, 若在添加的模板中含非洲猪瘟病毒核酸, 则 FAM 通道的荧光信号得以释放, 仪器收集信号呈现出典型的扩增曲线。本产品采用化学和抗体双重修饰的热启动 Taq DNA 聚合酶进行扩增, 在保证扩增效果的同时极大地提高了特异性, 同时具有定量准确、扩增效率高、重复性好和可信范围宽的特点。另外引入了 UDG 防污染体系, 可高效防止因 PCR 产物污染引起的假阳性结果。(需要注意的是, UDG 防污染体系不能解决未用防污染体系试剂扩增带来的产物污染)

### 自备器材

1. DNA 提取试剂盒;
2. 带制冷功能的离心机;
3. 10 $\mu$ L、200 $\mu$ L、1000 $\mu$ L 量程单通道移液器;
4. 无菌无酶一次性吸头 (10 $\mu$ L、200 $\mu$ L、1000 $\mu$ L);
5. 无菌无酶的 EP 管 (配制反应液用);
6. 荧光定量 PCR 反应管/板;
7. 实时定量 PCR 仪。

### 组份

序号	组份	规格 × 数量	
		50T	100T
1	qPCR 酶 Mix (防污染)	1.0ml×1 管	1.0ml×2 管
2	ASFV P72 引物探针	300 $\mu$ L×1 管	300 $\mu$ L×2 管
3	ASFV 阳性对照	150 $\mu$ L×1 管	150 $\mu$ L×1 管
4	阴性对照	1.0ml×1 管	1.0ml×1 管
5	说明书	1 份	1 份

➤ 组分 1 中加入了 UDG 防污染系统, 可以有效防止因 PCR 产物污染引起的假阳性结果。组分 2 中包括上下游扩增引物、ASFV P72 基因的 taqman 探针、Buffer 以及 Nuclease-free ddH<sub>2</sub>O。

### 适用机型

ABI 系列、Bio-Rad 系列、Agilent Strata gene MX 系列、Roche Light Cycler R480、Cepheid SmartCycler、Rotor-Gene 系列以及国产系列多通道实时荧光定量 PCR 仪。

### 注意事项

- 1) 为保证检测结果的准确性, 被检样本应尽可能新鲜, 样本在采集、运输、储存以及处理过程中注意环境条件, 尽量保持低温并使用无菌无酶级别耗材, 防止核酸降解和交叉污染。被检样本在采集、运输、储存以及处理过程中操作不当, 造成核酸降解则会产生假阴性结果; 若发生交叉污染, 则会产生假阳性结果。
- 2) 试剂盒内液体试剂在使用前请充分融化, 瞬时离心; 使用时请置于冰上, 短时间内多次使用可在 4℃ 暂存, 应尽量避免反复冻融。
- 3) 每轮 PCR 反应都应设置阴阳性对照, 以排除操作失误。
- 4) 反应液配液完成后请立即上机检测; 仪器扩增相关参数应按照本说明书进行设置。
- 5) 反应结束后 PCR 反应管禁止开盖, 为避免扩增产物的气溶胶污染, 建议将反应后的 PCR 管放入自封袋中进行热塑封后再丢弃; 热塑封前, 勿将 PCR 管随意丢入垃圾桶内, 应保持直立放置 (否则管内扩增产物渗漏挥发造成气溶胶污染)。



## 样品准备

1. 取猪全血、淋巴结、扁桃体、脾脏、深喉拭子或唾液，样本处理方法按照核酸提取试剂盒说明书进行操作。
2. 应避免样本间交叉污染。
3. 样本采集后应立即提取核酸检测，若不能立即检测，应置于-80℃暂存。避免反复冻融，用干冰或液氮运输。
4. 全血、拭子液或唾液样品可直接裂解或抽提核酸，淋巴结、脾脏、扁桃体样品用无菌的剪刀和镊子剪取待检样品 2.0g 于研钵中充分研磨，再加 10.0mLPBS (pH7.2, 含 1 万单位青霉素和 1 万单位链霉素) 混匀 (样品不足 2.0g 按 1:5 比例加 PBS)，对处理的待检样品置 70℃，30 分钟灭活后，3000r/min，4℃离心 5 分钟，取上清液备用。血球粉省掉研磨步。
5. 为了达到本试剂盒的最佳检测效果，待检测样本需进行核酸提取后扩增，不推荐快速裂解处理。客户请自备核酸提取试剂并参考相应提取说明书进行操作。提取好的核酸须在 2 小时内进行 PCR 扩增，长期保存需添加 RNase 抑制剂放置于-20℃，避免反复冻融。

## 操作步骤

### 实验前准备

室温下融解qPCR酶 Mix (防污染)，然后置于4℃备用，待试剂完全融解后，上下颠倒或轻微震荡混匀，防止产生气泡，最后瞬时离心。

### 1) 试剂准备

核算当次实验所需要的反应次数 (N)，根据下表计算当次实验所需要的各种试剂组分的总用量。

$N = \text{本次实验的样本数} + 3$  (阴性 阳性对照 误差预留量)

反应体系	qPCR Mix (防污染)	15 $\mu$ L*N
	ASFV P72 引物探针	5 $\mu$ L*N

### 2) 配液

在无菌的EP管中加入核算好的本次实验所需试剂量，充分混匀后瞬时离心。然后按照20 $\mu$ L/每管分装至PCR反应管中。

### 3) 加样

取出上面准备好的PCR反应管，在其中两个PCR反应管中分别加入阴性对照10 $\mu$ L、阳性对照核酸10 $\mu$ L，其他PCR

反应管中分别加入10 $\mu$ L的待检测样本核酸达到终体积30 $\mu$ L。盖紧PCR反应管盖，轻弹PCR管身充分混匀，最后低速瞬时离心。

### 4) PCR 扩增

取出样本处理区准备好的PCR反应管，放置在实时荧光定量PCR仪的样品槽的相应位置，并记录放置顺序。按照下表的相关参数设置仪器，进行PCR扩增。

PCR 反应程序				
	步骤	条件	采集荧光	循环数
PCR 反应条件	防污染	37℃ 2min	否	1
	预变性	95℃ 3min	否	1
	PCR 扩增	95℃ 10s	否	45
		60℃ 30s	是	

注：ABI 系列荧光 PCR 仪在设置时不选 ROX 校正，设置淬灭基团选择 None。

### 5) 结果判定

扩增结束后，根据Ct 值及扩增曲线，进行结果判定。

## 结果判定

### 【检验结果的判定】

1. 阈值线：可根据不同仪器的噪音适当调整阈值线，以盖过正常阴性对照的扩增曲线最高点为准。

2. 试剂盒有效性判定：

(1) 阳性对照：Ct 值 $\leq$ 32 且有典型 S 型扩增曲线。

(2) 阴性对照：无 Ct 值，线形为直线或轻微斜，无指数增长期。

3. 标本结果判定：

FAM 通道为猪流行性腹泻病毒检测结果。

(1) 阳性：样本检测结果 Ct 值 < 38 且有明显指数增长。

(2) 可疑：样本检测结果 Ct 值在 38 ~ 42 范围内，此时应重新采样提取核酸后复检，如重复实验结果 Ct 值仍在 38 ~ 42 范围内，有明显指数增长趋势，则判定为阳性，否则为阴性。

(3) 阴性：样本检测结果 Ct 值 > 42 或无 Ct 值。

### 【产品性能指标】

产品的最低检出限为 10<sup>3</sup>Copies/mL，产品 CV 值 $\leq$ 5%。

### 【贮存条件及有效期】

-20℃储存，避免反复冻融，如储存条件适宜，可保存 12 个月。



400 805 6996



www.vetect.com.cn



info@vetect.com



北京市海淀区清河永泰园甲1号建金中心3层308-309室