

# 非洲猪瘟病毒核酸检测试剂盒（荧光定量 PCR 法）

## YA-PCR-009（冻干法）

### 【名称】

非洲猪瘟病毒核酸检测试剂盒（荧光定量 PCR 法）

### 【适用范围】

本产品用于血清、血浆、口鼻咽拭子、组织样（脾、肺、淋巴结等）、环境样等样本中定性检测非洲猪瘟病毒核酸。

### 【检测原理】

本试剂盒以非洲猪瘟病毒基因组的相对保守区作为检测靶区域，设计特异性引物和 Taqman 探针，同时，通过加大检测样本量，保证试剂盒的检测灵敏度和精准度。同时在反应体系中引入 UNG 酶 +dUTP 措施，有效降低扩增产物气溶胶污染，避免假阳性。

### 【产品组成】

组分	规格	数量
PCR 冻干微球	PCR 八联管	6
阳性对照	500 $\mu$ L	1
阴性对照	500 $\mu$ L	1

【规格】48 检份/盒

### 【适用仪器】

西安天隆 Gentier 系列、杭州博日 FQD 系列、上海宏石 SLAN 系列、ABI 系列等荧光定量 PCR 仪。

### 【样本处理】

参照病毒核酸提取试剂盒说明书进行。

### 【操作步骤】

**注：阳性对照和阴性对照不需要进行核酸提取！**

#### 1、样本提取（样本处理区）

将待测样本进行核酸提取，具体操作按照核酸提取试剂盒说明书操作。

#### 2、加样（样本处理区）

向 PCR 冻干微球管中，分别加入提取的待测核酸、阴性对照、阳性对照各 22  $\mu$ L，盖紧管盖涡旋振荡，**使微球充分溶解，直到溶液澄清透明**，瞬时离心后将 PCR 反应管转移至检测区。

### 3、PCR 扩增（检测区）

(1) 取样本处理区准备好的 PCR 反应管，放置在实时荧光定量 PCR 仪样品槽相应位置，并记录放置顺序。

(2) 按下表设置仪器核酸扩增相关参数进行 PCR 扩增，**FAM** 通道采集荧光信号，设置循环条件如下：

步骤	温度	时间	循环数
1 UNG 酶反应	50°C	30s	1
2 Taq 酶活化	95°C	3min	1
3 变性	94°C	5s	45
退火，延伸，荧光采集	56°C	15s	
4 仪器冷却	25°C	10s	1

设置完成后，保存文件，运行程序。

**注：**荧光信号采集设定第二阶段退火时：对于 ABI 荧光 PCR 仪，选择 FAM 通道读取检测结果，淬灭基团选择“None”；对于其它品牌的荧光 PCR 仪，不需要去设置。

#### 【质量控制】

试剂盒提供阳性对照和阴性对照，同一次实验必须同时满足下表要求，否则，实验无效，需重新进行。

对照	检测通道	正常结果（Ct 值）
阴性对照	FAM	无典型 S 型曲线，无 Ct 值
阳性对照	FAM	具有典型 S 型曲线，Ct 值<42

#### 【检测结果说明】

- (1) 阴性：检测结果无 Ct 值；且无典型 S 型扩增曲线；
- (2) 阳性：扩增曲线呈典型 S 型且 Ct $\leq$ 42；
- (3) 可疑：扩增曲线呈典型 S 型且 42<Ct<45，判定为可疑样本，需重新提取核酸后进行检测，若复检样本扩增曲线呈典型 S 型且 42<Ct<45，判定为核酸阳性，否则判定为阴性。

**【检测方法的局限性】**

(1) 本试剂盒仅用于辅助诊断，不作为诊断检测的唯一依据，应结合病猪的发病症状/体征、病史、其他实验室检查及治疗反应等情况综合考虑；

(2) 有关假阳/阴性结果的可能性分析

样本检测结果与样本收集、处理、运送及保存质量有关，其中任何失误都将会导致结果不准确，可能出现假阴性结果；如果样本处理时有交叉污染，可能出现假阳性结果。

**【注意事项】**

(1) 本试剂盒仅用于科研使用，使用前请仔细阅读本说明书。

(2) 试验前请熟悉和掌握需使用仪器的操作方法和注意事项，对每次试验进行质量控制。

(3) 实验室管理应严格按照 PCR 基因扩增实验室的管理规范，实验人员必须进行专业培训；实验过程严格分区进行，所用消耗品应灭菌后一次性使用，实验操作的每个阶段使用专用的仪器和设备，各区各阶段用品不能交叉使用。

(4) 所有检测样品应视为具有传染性物质，实验过程中穿工作服，戴一次性手套并经常替换手套以及避免样品间的交叉污染；样本操作、废弃物处理均需符合相关法规要求。

(5) 所有的试剂在使用前，均需在室温下充分融化、混匀后使用。

(6) 实验中用过的吸头请直接打入盛有 10%次氯酸钠的废物缸内，并与其他废弃物品一同丢弃。工作台及各种实验用物品经常用 10%次氯酸钠、75%酒精和紫外灯进行消毒。

**【贮藏与有效期】**

-20℃避光保存，有效期 12 个月