鹦鹉喙羽症病毒(BFDV)和禽多瘤病毒(APV)双检试剂盒

TaqMan 荧光探针法 · 10 Tests · 20 μL/PCR

版本 V1.3.4 | 修订日期 2026 年 10 月 | 仅用于科研

检测通道：APV = FAM | 内参 = VIC | BFDV = ROX | 扩增循环：30 个

一、产品概述

用于定性检测鹦鹉样本中的禽多瘤病毒(APV)和鹦鹉喙羽症病毒(BFDV)。采用三通道实时荧光 PCR，一次反应同时检测两种病毒并监测内参。结果应结合临床症状及其他检验综合判断。

二、试剂盒组成与保存

组分	规格
鸟双病毒试剂 A	1 管，50 μL
鸟双病毒试剂 B	1 管，100 μL
阳性对照品	1 管，50 μL
阴性对照品	1 管，50 μL
核酸提取液 T1	1 瓶，5 mL

- A、B 及阴/阳性对照品：冰袋运输，-15℃保存，避免反复冻融。
- 核酸提取液 T1：室温保存。有效期 6 个月。

三、自备仪器与耗材

至少具备 FAM、VIC、ROX 通道的荧光定量 PCR 仪；离心机、涡旋混匀仪、水浴锅/金属浴、移液器及滤芯吸头、1.5 mL 离心管、0.2 mL PCR 管、剪刀等。

四、羽毛样本核酸提取

1. 在 1.5 mL 离心管 PCR 管和管盖上标记样本编号。
2. 剪取 4-6 根羽毛根部含羽髓，剪成约 2 mm 小段放入管底
3. 加入 50-100 μL 核酸提取液 T1，确保羽髓完全浸没；必要时补加核酸提取液 T1。
4. 盖紧管盖，98℃处理 20 分钟，冷却至室温后涡旋混匀。
5. 10000 g 离心 3 分钟，取上清作为 DNA 模板。
6. DNA 短期 4℃保存并 24 小时内检测；-20℃可保存 30 天。

五、PCR 反应体系（每孔 20 μL）

组分	体积
鸟双病毒试剂 A	5 μL
鸟双病毒试剂 B	5 μL
DNA 样本/阴性对照/阳性对照	10 μL

试剂于冰上融化，涡旋混匀并短暂离心。加样后盖紧管盖、混匀、离心，严禁 PCR 结束后打开反应管。每次实验必须同时设置阴性和阳性对照。

六、荧光 PCR 程序

阶段	温度/时间	循环	采集
防污染	50℃ 2 min	1	-
预变性	95℃ 2 min	1	-
变性	95℃ 15 s	30	-
退火/延伸	62℃ 30 s	30	FAM/VIC/ROX
冷却	25℃ 1 min	1	-

重要：扩增阶段为 30 个循环，62℃阶段同时采集 FAM、VIC 和 ROX 荧光

七、通道、结果判读与扩增曲线示例

通道	检测目标	阳性信号
FAM	APV	有 Ct 值
VIC	内参	每个样本必须有效
ROX	BFDV	有 Ct 值

- **阳性对照：**FAM、VIC、ROX 均应有扩增曲线及 Ct 值。
- **阴性对照：**FAM 和 ROX 不得有有效扩增，VIC 应有 Ct 值。
- **样本判读：**VIC 必须有效；VIC 无信号时，无论 FAM 或 ROX 结果如何均判为无效，应复测。
- **FAM 有 Ct 值**判为 APV 阳性；ROX 有 Ct 值判为 BFDV 阳性。接近基线的轻微漂移不作为阳性。

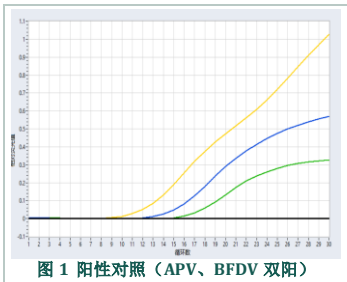


图 1 阳性对照（APV、BFDV 双阳）

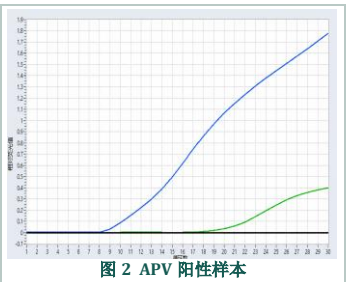


图 2 APV 阳性样本

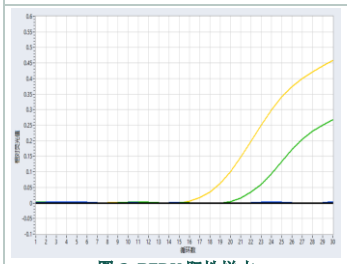


图 3 BFDV 阳性样本

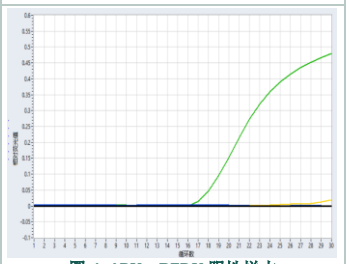


图 4 APV、BFDV 阴性样本

判读提示：Ct 值越大仅提示靶核酸相对含量越低，本试剂盒不作定量报告；结果应结合样本质量及其他检验综合判断。

八、注意事项

- 本试剂盒为定性检测，仅用于科研，不作为临床诊断或法律依据。
- 阳性结果不能单独证明鸟的临床症状由该病毒引起。
- 检测结果仅对本次送检样本有效。血液、粪便等非羽毛样本请采用经验的核酸提取方法。
- 实验完成并待仪器冷却后再开启热盖；PCR 管密封处理，严禁开盖