

【产品名称】

通用名称：季节性流感病毒 H3 亚型核酸检测试剂盒（PCR-荧光探针法）

【包装规格】24 人份/盒

【预期用途】

本产品用于体外定性检测人口咽拭子样本中季节性流感病毒 H3 亚型 (IV H3) 核糖核酸。

季节性流感是由流感病毒引起的急性病毒性感染，可感染任何年龄段任何人，是世界性范围内流行的传染病，也可造成严重疾病，是日趋被关注的公共卫生问题。引起季节性流感的病原主要是甲型和乙型流感病毒，其中甲型流感病毒 H1 和 H3 亚型最为常见。季节性流感典型的临床特点是急起高热、显著乏力，全身肌肉酸痛，而鼻塞、流涕和喷嚏等上呼吸卡他症状相对较轻。

实验人员应接受过基因扩增及分子生物学检测的专业培训，具备相关的实验操作资格，实验室应具备合理的生物安全防护设施及防护程序。

本试剂盒检测结果仅供临床参考，不得作为临床诊断的唯一标准。

【检验原理】

本试剂盒利用一步法实时荧光 PCR 技术，以季节性流感病毒 H3 亚型基因编码区的高度保守区为靶区域，设计特异性引物及荧光探针，进行一步法 RT-PCR 扩增，用于样本中季节性流感病毒 H3 亚型核糖核酸的定性检测。另外，本试剂盒还带有内标物质，用于对核酸提取整个过程进行监控，减少假阴性结果的出现。

使用本试剂盒提供的核酸提取试剂对临床样本进行处理和核酸提取，以试剂盒中提供的 PCR 检测试剂配制成 PCR 反应管，将样本核酸加入 PCR 反应管中，使用荧光定量 PCR 仪进行一步法 RT-PCR 扩增，并检测荧光信号。仪器软件系统自动绘制出实时扩增曲线，根据 CT 值实现对未知样本的定性检测。

【主要组成成分】

	组分名称	规格	数量	主要成分
核酸提取试剂	离心柱	24 个/包	1	/
	收集管	96 个/包	1	/
	病毒裂解液	5.5mL/瓶	1	胍盐
	抑制物去除液（浓缩液）	7.5mL/瓶	1	Tris-HCl 缓冲液
	去离子液（浓缩液）	5.5mL/瓶	1	NaCl
	洗脱液	3mL/瓶	1	DEPC H ₂ O
	蛋白酶 K（干粉）	27.5mg/瓶	1	蛋白酶 K
	Carrier RNA（干粉）	155μg/管	1	Carrier RNA
PCR 检测试剂	IV H3 PCR 反应液 A	425μL/管	1	特异性引物探针、MgCl ₂ 、Tris 盐酸 Buffer
	IV H3 PCR 反应液 B	75μL/管	1	热启动 Taq 酶、逆转录酶、RNasin
	IV H3 内标溶液	120μL/管	1	含内标片段的病毒样颗粒及稳定剂
质控品	阴性质控品	200μL/管	1	生理盐水
	IV H3 强阳性质控品	200μL/管	1	含季节性流感病毒 H3 亚型目的片段的病毒样颗粒
	IV H3 临界阳性质控品	200μL/管	1	含季节性流感病毒 H3 亚型目的片段的病毒样颗粒

不同批号试剂盒的以上成分不可以互换使用。

【储存条件及有效期】

核酸提取试剂：16~28℃保存；PCR 检测试剂、质控品：-20±5℃保存，试剂盒有效期 9 个月。

PCR 检测试剂反复冻融次数不应超过 7 次；核酸提取试剂组分保存于室温（16~28℃），PCR 检测试剂保存于 4℃，试剂盒各组分开瓶次数不应超过 7 次；试剂盒在 25℃时运输不应超过 3 天；产品的生产日期和失效日期见产品标签。

【适用仪器】ABI 7500、ABI 7300、LightCycler480 荧光定量 PCR 仪。

【样本要求】

1. 适用样本类型：口咽拭子。

2. 样本采集、保存和运送

2.1 采样器材要求

2.1.1 拭子：应使用头部为合成纤维的拭子（例如，聚酯纤维），用铝或塑料做杆。不推荐棉拭子和木杆。不能用海藻酸钙做的拭子收集标本。标本采集管应包含 3 毫升病毒运输液；

2.1.2 采样管：外螺旋口、耐-70℃冻存；

2.1.3 采样液：含有蛋白质稳定剂，阻止细菌和真菌生长的抗生素，缓冲液（可使用 Hank's 或 Eagle's 等培养液加入抗菌素和 0.5%BSA）。

2.2 样本采集

2.2.1 口咽拭子：用带有聚丙烯纤维头的拭子适度用力擦拭双侧扁桃体及咽后壁，应避免触及舌部。同样将拭子头浸入采样液中，弃去尾部。

- 2.3 标本的储存和运送
- 2.3.1 临床标本储存：所有采集的标本应在医院采集时立即分装，一式二份，其中一份单独保存，以备复核。所有呼吸道标本应保存在4℃，并尽快放置在-70℃，但不应超过2年。如果没有-70℃度冰箱，标本应保存在-20℃，但不应超过4个月；
- 2.3.2 临床标本运输：应按照A类包装要求进行样品的包装，所有标本应标示清楚。疑似高致病性流感（如高致病性禽流感H5N1、甲型H1N1等）的病例标本运送应包含的信息请参照禽流感标本运输。
- 2.4 生物安全防护原则
- 标本的检测、储存、包装和运送应按照《病原微生物实验室生物安全管理条例》（国务院424号令）和《可感染人类的高致病性病原微生物菌（毒）种或样本运输管理规定》（中华人民共和国卫生部第45号令）等有关规定执行。

【检验方法】

建议取200μL液态样本进行核酸提取。本试剂盒中含有提取试剂，请按照试剂盒说明书进行操作。

本试剂盒中的阴性质控品、IV H3 临界阳性质控品和 IV H3 强阳性质控品均参与提取，用于对环境进行监控和PCR检测试剂的质控。

1. 实验前准备

- 1.1 每瓶蛋白酶K（干粉）中各加入1.375mL的洗脱液，充分混匀，溶解。-20℃保存。
- 1.2 每管Carrier RNA（干粉）中各加入110μL的IV H3 内标溶液，充分混匀，溶解。-20℃保存（Carrier RNA为白色或半透明物质，请仔细检查，确保其完全溶解）。
- 1.3 抑制物去除液（浓缩液）中加入5mL的无水乙醇，并在瓶盖及瓶身上打勾。室温保存。
- 1.4 每瓶去离子液（浓缩液）中各加入22mL的无水乙醇，并在瓶盖及瓶身上打勾。室温保存。
- 1.5 进行实验前须将病毒裂解液与Carrier RNA进行混合（现配现用），配置成裂解工作液。其比例见下表：

	1 人份	10 人份	24 人份
病毒裂解液	200μL	2mL	4.8mL
Carrier RNA	4μL	40μL	96μL

注：如将病毒裂解液、抑制物去除液不恰当地放置在低温时，可能会出现结晶沉淀。37℃温育至其消失即可；

各试剂使用完后，请旋紧瓶盖。

2. 核酸提取（样本制备区）

将待测样本与阴性质控品、IV H3 强阳性质控品、IV H3 临界阳性质控品进行同步处理。

- 2.1 在1.5mL的无菌离心管内加入50μL的蛋白酶K；
- 2.2 取样本200μL加入离心管中；
- 2.3 再加入200μL的裂解工作液（即已含Carrier RNA的病毒裂解液），盖紧管盖，漩涡振荡15秒以充分混匀，高速离心10秒（防止温育时产生气泡），72℃ 10分钟。同时可将洗脱液置于72℃预热；
- 2.4 再加入250μL无水乙醇，盖紧管盖，振荡15秒；
- 2.5 将混合液全部吸至离心柱，室温下12,000rpm离心1分钟，将离心柱装至新的收集管；
- 2.6 将500μL的抑制物去除液加入离心柱，室温下12,000rpm离心1分钟，将离心柱装至新的收集管；
- 2.7 将500μL的去离子液加入离心柱，室温下12,000rpm离心1分钟，将离心柱装至新的收集管；
- 2.8 再次将500μL的去离子液加入离心柱，室温下12,000rpm离心1分钟，将离心柱装至新的收集管；
- 2.9 将离心柱-收集管于室温下14,000rpm离心3分钟以除去残余的乙醇；
- 2.10 将离心柱取出，放置于新的1.5mL离心管。打开离心柱盖子，72℃放置2分钟（使用干式恒温器，不能使用水浴锅）；
- 2.11 在离心柱的膜的正上方小心加入72℃预热的洗脱液35μL，盖紧离心柱管盖，室温静置1分钟后，14,000rpm离心1分钟。离心管内即为病毒核酸溶液，建议立即使用，如需保存，置于-20℃。

3. PCR 扩增

3.1 试剂准备及加样

- 3.1.1 取适量PCR反应管，每管加入IV H3 PCR反应液A 17μL、IV H3 PCR反应液B 3μL（也可根据PCR反应用量，计算各组分所需总量，混匀后分装20μL于单个PCR反应管中）；
- 3.1.2 于上述PCR反应管中分别加入处理后的阴性质控品、待测标本核酸、IV H3 强阳性质控品、IV H3 临界阳性质控品各5μL，8,000rpm离心数秒，放入PCR扩增仪。

3.2 ABI Prism 7500 仪器设置（ABI Prism 7300 仪器参照此操作，具体操作见说明书）

- 3.2.1 打开“Setup”窗口，按样本对应顺序设置阴性质控（NTC）、阳性质控以及未知样本（Unknown），并在“Sample Name”一栏中设置样本名称；探针检测模式设置为：Reporter Dye1: FAM, Quencher Dye1: none, Reporter Dye2: VIC, Quencher Dye2: none, Passive Reference: NONE。
- 3.2.2 打开instrument窗口，设置循环条件如下：
- 50℃ 15分钟，1个循环；
- 95℃ 15分钟，1个循环；
- 94℃ 15秒→58℃ 45秒（收集荧光），45个循环。
- 设置完成后，保存文件，运行程序。

3.3 LightCycler480 仪器设置

- 3.3.1 点击软件主界面的“New Experiment”，进入程序设定界面。
- 3.3.2 检测模式设置：从Detection Format的下拉框中选择分析模式：Multi Color Hydrolysis Probe，“Customizes”模块中选择FAM(483-533)和VIC(523-568)滤片组合，“Block Type”为仪器自动检测，“Plate ID”可手工输入或扫描仪扫描，“Reaction Volume”设定为50μL。
- 3.3.3 循环参数：定义PCR程序中每个步骤（Program Name）及循环数(Cycles)和分析模式(Analysis Mode)，利用“+”和“-”增

加或删除步骤，扩增参数如下：
50℃ 15 分钟，1 个循环；
95℃ 15 分钟，1 个循环；
94℃ 15 秒→58℃ 45 秒，45 个循环；（此步采集荧光信号：“Analysis Mode”选择“Quantification”，“Acquisition Mode”选择“Single”）
40℃ 10 秒，1 个循环；

3.3.4 填样品表：点击“Sample Editor”模块，进入样本信息编辑界面，在“Select Workflow”中选择“Abs Quant”，在“Sample Name”列中定义样本名称，在“Sample Type”栏中选定样品类型：阴性质控品选 NTC；未知样品选 Unknown。

3.3.5 运行程序：点击“Experiment”模块，回到程序设定界面，点击窗口右下方的“Start Run”，弹出结果保存窗口，输入文件名和路径后进入程序运行界面。

4. 结果分析

4.1 反应结束后保存检测数据文件。
4.2 分析条件设置：根据分析后图像调节 Baseline 的 start 值、stop 值以及 Threshold 的 Value 值（用户可根据实际情况自行调整，Start 值可以在 3~15、End 值可设在 5~20，调整阴性对照的扩增曲线平直或低于阈值线），点击 Analysis 自动获得分析结果，在 Report 界面察看结果。

5. 质量控制

	FAM 通道	VIC 通道	结果判定
阴性质控品	Undet 或 No Ct	Ct 值≤42.8	阴性
IV H3 临界阳性质控品	Ct 值≤33.0	有或无扩增曲线	阳性
IV H3 强阳性质控品	Ct 值≤26.0	有或无扩增曲线	阳性

以上要求需在同一次实验中同时满足，否则，本次实验无效，需重新进行。

6. 结果判定

- 1. 如果检测样品的反应体系在 FAM 检测通道无扩增曲线或 FAM 检测通道有扩增曲线且 Ct 值>44.9，VIC 检测通道有扩增曲线且 Ct 值≤42.8，可判样品为季节性流感病毒 H3 亚型阴性；
- 2. 如果检测样品的反应体系在 FAM 检测通道有扩增曲线且 Ct 值≤44.9，VIC 检测通道有或无扩增曲线，可判样品为季节性流感病毒 H3 亚型阳性。

【阳性判断值】通过临床样本检测结果分析，利用 ROC 曲线法最终确定本试剂盒的参考值为 Ct 值为 44.9。

【检验结果的解释】

- 1. 每次实验均需检测阴性质控品，IV H3 临界阳性质控品和 IV H3 强阳性质控品，质控品结果满足质量控制要求时方可进行检测结果的判定；
- 2. 阳性结果判定标准：FAM 检测通道有扩增曲线且 Ct 值≤44.9，VIC 检测通道有或无扩增曲线；由于竞争抑制，VIC 通道无扩增曲线属于正常情况；

	FAM 通道	VIC 通道	结果判定
阳性结果判定	Ct 值≤44.9	有或无扩增曲线	季节性流感病毒 H3 亚型阳性

- 3. 阴性结果判定标准：FAM 检测通道无扩增曲线或 FAM 检测通道有扩增曲线且 Ct 值>44.9，VIC 检测通道有扩增曲线且 Ct 值≤42.8；

	FAM 通道	VIC 通道	结果判定
阴性结果判定	Ct 值>44.9	Ct 值≤42.8	季节性流感病毒 H3 亚型阴性

- 4. 报告建议采用以下格式：
阴性结果报告格式为：样本未检测到季节性流感病毒 H3 亚型核酸，浓度低于试剂盒的灵敏度；
阳性结果报告格式为：样本检测到季节性流感病毒 H3 亚型核酸；
- 5. 本检测结果仅供临床参考，如需确诊病例请结合临床症状及其他检测手段。

【检测方法的局限性】

- 1. 不合理的样本采集、转运及处理、样本中病毒滴度过低均有可能导致假阴性结果。
- 2. 样本处理时没有控制好交叉污染，可能出现假阳性结果。
- 3. 流感病毒待测靶序列的变异或其他原因导致的序列改变可能会导致假阴性结果。
- 4. 本检测结果仅供临床参考，如需确诊病例请结合临床症状及其他检测手段。

【产品性能指标】

- 1. 企业参考品的符合率：5 份阳性参考品符合率 100%（5/5）；10 份阴性参考品符合率 100%（10/10）
- 2. 最低检出限：1.50×10² PFU/mL。
- 3. 分析特异性：
- 3.1 与以下浓度的病原体样本无交叉反应：

H7N9 禽流感病毒 (1.0×10 ⁵ pfu/mL)	登革热病毒 I 型 (1.0×10 ⁶ TCID ₅₀ /mL)	乙型脑炎病 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	金黄色葡萄杆菌 (1.0×10 ⁵ copies/mL)
甲型流感病毒 H1N1 (2009) (1.0×10 ⁵ pfu/mL)	登革热病毒 II 型 (1.0×10 ⁶ TCID ₅₀ /mL)	流行性出血热病毒 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	化脓链球菌 (1.0×10 ⁵ copies/mL)
甲型感病毒 H5N1 (1.0×10 ⁵ pfu/mL)	腺病毒 3 型 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	乙型肝炎病毒 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	唾液链球菌 (1.0×10 ⁵ copies/mL)

乙型流感病毒 (1×10 ⁵ pfu/mL)	腺病毒 7 型 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	人类免疫缺陷病毒 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	淋球菌 (1.0×10 ⁵ copies/mL)
副流感病毒 1 型 (1×10 ⁵ pfu/mL)	水痘病毒 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	人冠状病毒 OC43 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	大肠杆菌 0157: H7 (1.0×10 ⁵ copies/mL)
副流感病毒 2 型 (1×10 ⁵ pfu/mL)	肺炎支原体 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	鼻病毒 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	肺炎链球菌 (1.0×10 ⁵ copies/mL)
副流感病毒 3 型 (1×10 ⁵ pfu/mL)	人偏肺病毒 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	肠道病毒 71 型 (1.0×10 ⁵ pfu/mL)	百日咳杆菌 (1.0×10 ⁵ copies/mL)
呼吸道合胞病毒 A 型 (1.0×10 ⁵ pfu/mL)	肺炎衣原体 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	柯萨奇病毒 16 型 (1.0×10 ⁵ pfu/mL)	无毒结核分枝杆菌 (1.0×10 ⁵ copies/mL)
呼吸道合胞病毒 B 型 (1.0×10 ⁵ pfu/mL)	巨细胞病毒 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	柯萨奇病毒 6 型 (1.0×10 ⁵ pfu/mL)	脑膜炎奈瑟菌 (1.0×10 ⁵ copies/mL)
麻疹病毒 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	风疹病毒 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	流行性腮腺炎病毒 (1.0×10 ⁵ copies/mL)	

- 3.2 干扰反应：粘蛋白（2mg/mL）、鼻分泌物（1mg/mL）等内源性物质不干扰试剂盒检测结果；样本中可能存在药峰浓度的肾上腺素（1mg/mL）、地塞米松（6mg/mL）、布地奈德（0.64nmol/L）、硫磺（0.142mg /mL）不干扰试剂盒检测结果。
- 3.3 本试剂盒对季节性流感病毒 H3 亚型的检测仅验证过流感病毒 H3N2 亚型临床样本。
4. 批内精密度及批间精密度：Ct 值的 CV%均小于 5%。
5. 临床研究共检测样本 734 例，本试剂盒检出阳性组样本 344 例，阴性组样本 390 例，标本类型为口咽拭子。与对照复核方法相比，本试剂盒的检测阳性符合率和阴性符合率均为 100%，kappa 值为 1.000。

【注意事项】

1. 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（试剂准备区、标本制备区、扩增和产物分析区），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；
2. 为试剂和标本准备阶段提供生物安全柜，实验过程中穿工作服，带一次性手套，使用自卸管移液器；
3. 试剂使用前要完全解冻，8,000rpm 离心数秒后使用；
4. 标本制备区所用过的吸头请打入盛有消毒剂的容器，并与废弃物一起灭菌后方可丢弃；
5. 实验完毕用 10%次氯酸或 75%酒精处理工作台和移液器，然后用紫外线灯照射 20—30 分钟；
6. 本试剂盒内阳性性质控品应视为具有传染性物质，操作和处理均需符合相关法规要求：卫生部《病原微生物实验室生物安全通用准则》和《医疗废物管理条例》。

【参考文献】

1. Fu G, Liu M,.Establishment of a multiplex RT-PCR assay to detect different lineages of swine H1 and H3 influenza A viruses.Virus Genes. 2010 Oct;41(2):236-40. Epub 2010 Aug 11.
2. Gu H, Qi X, Li X.Rapid and specific detection of H3 swine influenza virus using reverse transcription loop-mediated isothermal amplification method.J Appl Microbiol. 2010 Apr;108(4):1145-54. Epub 2009 Aug 11.
3. Qin M, Wang DY.Development of single-tube multiplex real-time PCR for simultaneous detection of novel influenza A H1N1 and human seasonal influenza A H1N1 and H3N2 virus.Bing Du Xue Bao. 2010 Mar;26(2):97-102.
4. Gao Q,Lowen AC.A nine-segment influenza a virus carrying subtype H1 and H3 hemagglutinins.J Virol. 2010 Aug;84(16):8062-71. Epub 2010 Jun 2.

【基本信息】

注册人/生产企业名称：广州达安基因股份有限公司
住所：广州市高新技术产业开发区香山路 19 号
联系方式：邮政编码：510665
电话：400 000 0340 020-32290789
传真：020-32068820
网址：<http://www.daangene.com>
售后服务单位名称：广州达安基因股份有限公司
联系方式：邮政编码：510665
电话：400 000 0340 020-32290789
传真：020-32068820
网址：<http://www.daangene.com>
生产地址：广州市高新技术产业开发区香山路 19 号；广州市高新技术产业开发区荔枝山路 6 号；广州市黄埔区香山路 17 号 B104 号房。
生产许可证编号

【医疗器械注册证编号/产品技术要求编号

【说明书批准及修改日期