

FITC-Annexin V/PI 细胞凋亡试剂盒

产品介绍

FITC-Annexin V/PI 凋亡试剂盒提供了一种通过标记早期凋亡细胞（绿色）和坏死或晚期凋亡的细胞（红色）快速简便地检测细胞凋亡水平的方法。Annexin V（膜联蛋白-V）是一种分子量为 35~36 KD 的 Ca^{2+} 依赖性磷脂结合蛋白，可与磷脂酰丝氨酸（PS）选择性结合。磷脂酰丝氨酸（PS）主要分布在细胞膜内侧，即与细胞质相邻的一侧。在细胞发生凋亡的早期，不同类型的细胞都会把磷脂酰丝氨酸外翻到细胞表面，暴露于细胞外环境中。此时，使用绿色荧光探针 FITC-Annexin V 与外翻的磷脂酰丝氨酸（PS）结合，就可用流式细胞仪或荧光显微镜直接检测到磷脂酰丝氨酸的外翻这一细胞凋亡的重要特征。检测原理见图 1。

碘化丙啶（Propidium Iodide, PI）是一种 DNA 结合染料，它可以染色坏死细胞或凋亡晚期丧失细胞膜完整性的细胞的细胞核，可以由 488、532 或 546 nm 的激光激发，呈现红色荧光。

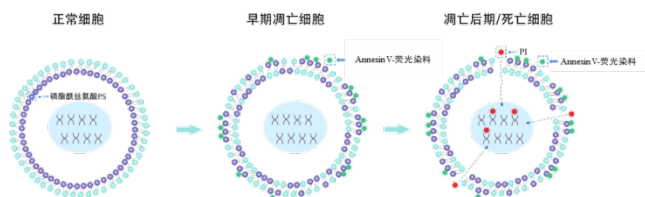


图1 Annexin V细胞凋亡试剂盒检测原理图

应用范围

细胞凋亡检测

产品货号

F6012S/F6012M/F6012L

储运条件

4°C 避光保存，有效期见外包装；冰袋运输。

产品特点

选择性多：颜色选择多，选择范围广；

稳定性好：荧光亮度高且不易淬灭；

批间差小：公司自研产品，批间差稳定；

分群效果好：特异性强、细胞分群明显。

产品组分

组分	F6012S (10 T)	F6012M (50 T)	F6012L (100 T)
A. 1×Annexin V结合缓冲液	10 mL	50 mL	2×50 mL
B. FITC-Annexin V	50 μL	250 μL	500 μL
C. PI	100 μL	500 μL	1 mL

注：FITC-Annexin V 组分请勿冻存。

产品参数

FITC-Annexin V: Ex/Em=494/518 nm

PI: Ex/Em=535/617 nm (With DNA)

注意事项

1. 使用前请将产品瞬时离心至管底，再进行后续实验。

2. 为降低细胞凋亡进程，孵育过程可在冰上操作，但孵育时间至少延长至 30 min。
3. 由于细胞凋亡是一个快速的过程，建议样品在染色后 1 h 之内进行分析。
4. 为了避免洗涤细胞时损失细胞，在吸液时可以用大的 Tip 头套上小的 Tip 头吸液。
5. 荧光染料均存在淬灭问题，保存和使用过程中请尽量注意避光，以减缓荧光淬灭。
6. 本产品仅限于科研，不得用于临床诊断或治疗，不得用于食品和药品，不得存放于普通住宅内。
7. 为了您的安全和健康，请穿实验服并戴一次性手套操作。

自备材料

1. 耗材

离心管

2. 试剂

(1) 细胞样本 (2) PBS (3) 培养基

3. 仪器

流式细胞仪

操作步骤

1. 实验组别设计

无自发荧光样本

组别	Annexin V	核染料	样本类型
空白对照组	-	-	不做任何处理的细胞
阴性对照组	+	+	不做任何处理的细胞
单阳对照组 1	+	-	有明显的凋亡的细胞
单阳对照组 2	-	+	有明显的凋亡的细胞
实验组	+	+	实验组细胞

自发荧光样本

组别	Annexin V	核染料	样本类型
空白对照组	-	-	不做任何处理无自发荧光的细胞
阴性对照组	+	+	不做任何处理有自发荧光的细胞
单阳对照组 1	+	-	无自发荧光有明显的凋亡的细胞
单阳对照组 2	-	+	无自发荧光有明显的凋亡的细胞
单阳对照组 3	-	-	带自发荧光的细胞
实验组	+	+	实验组细胞

空白对照：调节阈值和仪器电压。

阴性对照：排除实验操作对实验结果的影响，扣除荧光背景，同时也可以作为实验组划分的依据。

单阳对照：调节补偿，同时也可以辅助调节该通道的电压，防止信号超出仪器接收范围。

实验组：用空白管和单染管调节好电压补偿后，获得所需要的流式数据。

2. 收集细胞

(1) 对于悬浮细胞

1) 在进行完细胞凋亡刺激后，1000 rpm 离心 5 min，弃上清，收集细胞，用 PBS 轻轻重悬细胞并计数。

注：PBS 重悬不能省略，PBS 重悬的过程同时也起到了洗涤细胞的作用，可以保证后续 Annexin V 的结合。

2) 取 $5 \times 10^5 \sim 1 \times 10^6$ 个重悬的细胞，1000 rpm 离心 5 min，弃上清，加入 100 μL 1×Annexin V 结合缓冲液轻轻重悬细胞。

- 3) 加入 5 μL FITC-Annexin V，轻轻混匀。
- 4) 加入 5 μL PI 染色液，轻轻混匀。
- 5) 室温(20~25℃)避光孵育 10~15 min。可以使用铝箔进行避光。孵育过程中可以颠倒离心管 2~3 次，适当重悬细胞以改善染色效果。

(2) 对于贴壁细胞

- 1) 把细胞培养液吸出至合适体积的离心管内，PBS 洗涤贴壁细胞一次，洗涤液收集至离心管中，加入适量胰酶细胞消化液（不含 EDTA）消化细胞。室温（或 37℃）孵育至显微镜下观察细胞变圆，细胞间隙变大，轻轻吹打可以使贴壁细胞吹打下来时，即可停止消化。这一步需避免胰酶的过度消化。

注：对于贴壁细胞，胰酶消化步骤很关键。胰酶消化时间如果过短，细胞需要用力吹打才能脱落，容易造成细胞膜的损伤，从而导致细胞坏死的假阳性；消化时间如果过长，同样易造成细胞膜损伤而出现细胞坏死的假阳性，甚至会影响细胞膜上磷脂酰丝氨酸与 Annexin V 的结合从而干扰细胞凋亡的检测。

- 2) 加入上步中收集的细胞培养液，把细胞轻轻吹打下来，转移到离心管内，1000 rpm 离心 5 min，弃上清，收集细胞，用 PBS 轻轻重悬细胞并计数。

注：加入上步中的细胞培养液非常重要，一方面可以收集已经悬浮的发生凋亡或坏死的细胞，另一方面细胞培养液中的血清可以有效抑制或中和残留的胰酶。残留的胰酶会消化并降解后续加入的 Annexin V，导致染色失败。

- 3) 取 $5 \times 10^5 \sim 1 \times 10^6$ 个重悬的细胞，1000 rpm 离心 5 min，弃上清，加入 100 μL 1×Annexin V 结合缓冲液轻轻重悬细胞。

- 4) 加入 5 μL FITC-Annexin V，轻轻混匀。

- 5) 加入 5 μL PI 染色液，轻轻混匀。

- 6) 室温(20~25℃)避光孵育 10~15 min。可以使用铝箔进行避光。孵育过程中可以颠倒离心管 2~3 次，适当重悬细胞以改善染色效果。

注：染料的最佳使用浓度由具体实验要求确定。

3. 结果分析

(1) 流式细胞仪检测

- 1) 孵育完成后，可直接加入 400 μL 1×Annexin V 结合缓冲液重悬细胞，立即上机检测，FITC-Annexin V 由 488 nm 激光激发，检测荧光发射光谱在 530 nm 处（FITC 通道），PI 通道发射光谱约在 617 nm 处。
- 2) 在双变量流式细胞仪的散点图上，左下象限显示活细胞，为（FITC-Annexin V-/PI-）；右下象限为早期凋亡细胞，为（FITC-Annexin V+/PI-）；右上象限是坏死与晚期凋亡细胞，为（FITC-Annexin V+/PI+）；左上象限显示裸核细胞，为（FITC-Annexin V-/PI+）。

(2) 荧光显微镜检测

- 1) 1000 rpm 离心 5 min，收集细胞，用 400 μL 1×Annexin V 结合缓冲液轻轻重悬细胞。将细胞移至 96 孔板中沉降片刻或进行细胞涂片后，置于荧光显微镜下观察。

- 2) FITC-Annexin V 可用 FITC 适用滤光片。PI 可用 Cy3 或者 Texas 适用的滤光片。

4. 结果展示 (示例)

- (1) 图 1 中左图为没有做任何处理的正常细胞，右图为诱导细胞凋亡后的细胞组。两图中均有十字门划分出各个象限，左上角：Annexin V-/PI+，机械损伤细胞；右上角：Annexin V+/PI+，晚期凋亡细胞或坏死；右下角：Annexin V+/PI-，早期凋亡细胞；左下角：Annexin V-/PI-，正常细胞。

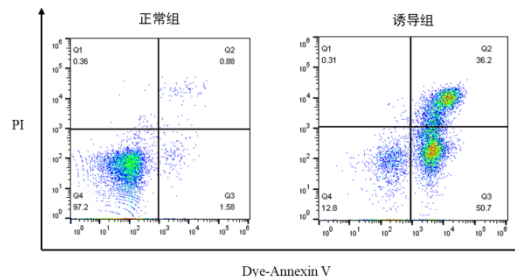


图 1 正常细胞和诱导凋亡细胞染色后流式细胞仪结果图

- (2) 图 2 是悬浮细胞 Jurkat 诱导凋亡后染色图。其中绿色为 Annexin V 染色细胞膜（以 FITC 为例），红色为染色细胞核（以 PI 为例）

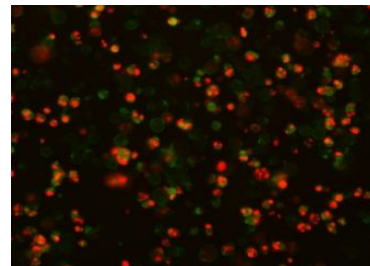


图 2 悬浮细胞 Jurkat 诱导凋亡染色后荧光显微镜结果图

FAQ

1. 问：假阳/阴性问题是什么原因造成的？该怎么解决？

答：(1) 消化液中含有 EDTA 或消化时间过长引起的假阳性。Annexin V 和 PS 的结合需要 Ca^{2+} ，而 EDTA 是 Ca^{2+} 螯合剂，使用含有 EDTA 的胰酶会造成假阴性。其次消化时间不宜过长，吹打细胞要轻柔，因为胰酶的过度消化和机械损伤都会引起细胞膜的损伤，造成假阳性。细胞消化下来后，建议在培养箱中再孵育 30 min，使细胞膜恢复完整性，避免假阳性或者将细胞保存在含 2% BSA 的 PBS 中，防止进一步的损伤。

- (2) 如果样品来源于血液，必须去除血液中的血小板，因为血小板含有 PS，能与 Annexin V 结合，干扰实验结果。建议：可以含有 EDTA 的缓冲液 200 g 离心去除血小板，最后细胞多洗几遍，减小 EDTA 螯合钙离子产生的影响。

- (3) 神经细胞膜容易破坏外翻，导致假阳性，所以 Annexin V/PI 双染法流式检测细胞凋亡不适用于神经细胞。

- (4) 诱导时间过长。一般情况下诱导几个小时就可以出现早期凋亡，因此通常不需要处理大于 48 h 以上，诱导时间过长会使营养物质耗尽，导致细胞状态差，假阳性结果偏高。

2. 问：对于贴壁细胞的操作该注意什么？

答：(1) 对于贴壁细胞，消化是一个关键步骤。贴壁细胞诱导细胞凋亡时如有漂浮细胞，需收集漂浮细胞和贴壁细胞后合并染色。处理贴壁细胞时要小心操作，尽量避免人为的损伤细胞。胰酶消化时间过短，细胞需要用力吹打才能脱落，容易造成细胞膜的损伤，PI 摄入过多；消化时间过长，细胞膜同样易造成损伤，甚至会影响细胞膜上磷脂酰丝氨酸与 FITC-Annexin V 的结合。消化时将胰酶铺满孔板底后，轻摇使胰酶与细胞充分接触，然后倒掉大部分胰酶，利用剩余的少量胰酶再消化一段时间，待细胞间空隙增大，瓶底呈花斑状即可终止。在消化液中尽量不用 EDTA，EDTA 会影响 Annexin V 与 PS 的结合。

- (2) 贴壁细胞用胰蛋白酶消化后，建议在最佳培养条件和培养基中恢复约 30 min 后染色，避免假阳性。

3. 问：Annexin V 可以用在植物和细菌中吗？

答：Annexin V 也可以用在植物和细菌中检测凋亡，具体实验步骤可参考相关文献。

4. 问：对于贴壁细胞的操作该注意什么？

- 答：(1) 确认细胞有凋亡，确认染色 Annexin V 单染组是否有阳性。
(2) Annexin V 是否有过冻融？冻融会明显影响效果。
(3) 贴壁细胞用的胰酶消化液是否有 EDTA, EDTA 会影响 Annexin V 和 PS 的结合。
(4) 确定药物诱导细胞凋亡，药物本身是否会破坏 PS 导致影响 Annexin V 与 PS 的结合。
(5) 染料的最佳使用浓度由具体实验要求确定，可以适当调节染色的浓度。

5. 问：正常细胞（阴性对照组）为什么有大量的凋亡？

- 答：(1) 细胞本身状态不佳。建议重新铺细胞，获得状态良好的细胞。
(2) 实验操作过程中带来的机械损伤，或者消化过度。建议控制好消化时间和轻柔处理细胞。
(3) 染色时间过长，导致细胞长时间处于非生长环境导致凋亡。建议控制好染色时间，若样本过多，可分批进行。

同系列产品

产品货号	产品名称	选购指南
Y6002	YF® 488-Annexin V and PI Apoptosis Kit	经典绿红双染凋亡检测，YF®488 荧光亮度更强、淬灭更慢
F6012	FITC-Annexin V and PI Apoptosis Kit	经典绿红双染凋亡检测，同时检测早期和晚期凋亡
Y6026	YF® 647A-Annexin V and PI Apoptosis Kit	双染凋亡检测，适合自带 GFP 等绿色荧光的细胞
Y6102	YF® 488-Annexin V and RedNucleus II Apoptosis Kit	双染凋亡检测，无需调节补偿。适合自带 RFP 或阿霉素处理的细胞
A6079	Annexin V-PE/RedNucleus II Apoptosis Kit	双染凋亡检测，无需调节补偿

相关联产品

产品货号	产品名称
J6004	JC-1线粒体膜电位检测试剂盒
A6080	Annexin V-APC偶联物
A6065	Annexin V-PE偶联物
A6080	Annexin V-APC偶联物
Y6077	Oxazole yellow/PI膜透性凋亡检测试剂盒
T6013	YF®488 TUNEL细胞凋亡试剂盒（绿色荧光）
T6014	YF®594 TUNEL细胞凋亡试剂盒（红色荧光）
T6063	YF®640 TUNEL细胞凋亡试剂盒（远红荧光）
T6039	YF®555 TUNEL细胞凋亡试剂盒（橙红色荧光）
S6007	SuperView™ 488 Caspase-3活细胞分析试剂盒
S1005	SuperView™ 488 Caspase-3底物, 1 mM in DMSO
T6068	Biotin TUNEL细胞凋亡试剂盒