



## AO/PI双染细胞凋亡检测试剂盒

货号: RK1004  
保存温度: 2-8°C避光  
有效期: 6个月  
适用样本: 1.悬浮细胞  
2.贴壁细胞

### 试剂盒组成:

组份编号	产品组成	100T	200T	储存条件
RK1004A	AO 染色液	500 $\mu$ L	500 $\mu$ L*2	2-8°C避光
RK1004B	PI 染色液	1000 $\mu$ L	1000 $\mu$ L*2	2-8°C避光
RK1004C	试剂 C	10 mL	20ml	2-8°C保存

### 自备仪器和试剂耗材:

试剂准备:	1.PBS 缓冲液 (pH7.4, 实验室常用的 10mM 磷酸缓冲盐溶液 (1X)) 2.或者 HBSS (Hank's Balanced Salt Solution)
耗材准备:	1.离心管 2.吸头 3.一次性手套

### 产品简介:

Report AO/PI 双染细胞凋亡检测试剂盒是采用 AO/PI 探针双染细胞核的方法检测凋亡细胞的状态, 是细胞凋亡形态学研究常用的染色方法。

吖啶橙 (Acridine Orange, AO) 为一种具有细胞膜通透性的荧光染料, 该染料能透过活细胞膜, 使核DNA 和 RNA 染色。它与细胞中 DNA 和 RNA 结合量存在差别, 复合物可发出不同颜色的荧光, AO 与 dsDNA 结合时发出绿色荧光, 而与 ssDNA 和 RNA 结合时发出红色荧光。当与 DNA 结合时, 它与荧光素在光谱上非常相似, 激发最大值为 502nm, 发射最大值为 525nm (绿色)。当它与 RNA 结合时, 激发最大值移至 460nm (蓝色), 发射最大值移至 650nm (红色)。

在荧光显微镜下观察, 吖啶橙可透过正常细胞膜, 使细胞核呈绿色或黄绿色均匀荧光; 而在凋亡细胞中, 因染色质固缩或断裂为大小不等的片断, 形成凋亡小体。吖啶橙使其染上致密浓染的黄绿色荧光, 或黄绿色碎片颗粒; 而坏死细胞黄荧光减弱甚至消失。

Propidium Iodide 是一种 DNA 结合性染料, 其激发和发射波长分别为 488nm 和 630nm, 产生红色荧光, 但无膜通透性, 不能透过活细胞膜, 只能染死细胞。因此, 在荧光显微镜下观察, 正常细胞不能着色, 早期凋亡细胞呈微弱红光, 晚期凋亡细胞红光加强, 坏死细胞呈强红色荧光。



## 使用方法:

- 1.螺旋盖微量试剂管装的试剂在开盖前请短暂离心，将盖内壁上的液体收集至管底，避免开盖时液体洒落。
- 2.细胞处理需要小心操作,尽量避免人为的损伤细胞。
- 3.本染色试剂盒可用于细胞、细胞涂片等。以下以悬浮培养细胞的荧光显微镜检测为例，其他方法请参阅相关资料。
- 4.贴壁细胞可以消化下来染色，也可以直接原位染色。

### 染色工作液配制:

1. 根据样品数，按下列比例配制染色缓冲液。取 100 $\mu$ L 试剂 C 用 900 $\mu$ L 纯水稀释，充分混匀即成染色缓冲液。
2. 每 500 $\mu$ L 染色缓冲液加入 5 $\mu$ L AO 染色液和 10 $\mu$ L PI 染色液，充分混匀，即成染色工作液。

### 悬浮细胞染色

1. 收集样本细胞，细胞数量在  $10^4$ ~ $10^5$  个以内。
2. 用 PBS 洗涤细胞两次。
3. 用 500 $\mu$ L 染色工作液将细胞重悬。
4. 轻轻混匀后 4 $^{\circ}$ C 避光孵育 10-20 分钟。
5. 用 PBS 洗涤细胞。
6. 用荧光显微镜或流式细胞仪检测结果。

### 贴壁细胞原位染色:

1. 用 PBS 洗涤细胞 2 次。
2. 细胞培养板中或细胞爬片上加入适量体积的染色工作液。
3. 37  $^{\circ}$ C 孵育细胞 10~20 分钟，不同的细胞最佳培养时间不同。可以用 20 分钟作为起始孵育时间，之后优化体系以得到均一的标记结果。
4. 吸干染色工作液，用培养基洗培养板或盖玻片 2~3 次，每次用预热的培养基覆盖所有细胞，然后吸干培养基。

### 结果分析：

在荧光显微镜下，选用 488nm 激发光镜检：

AO 染色正常细胞 DNA 呈均匀黄色或黄绿色，形态结构正常。

当细胞凋亡时，染色质浓缩，细胞核碎裂成点状，被染成大小不一、致密浓染。

坏死细胞呈强红色荧光。