实验时间: 2025 年 4 月 21 日 19:00 - 2025 年 4 月 25 日 17:00

细胞凋亡流式检测(一)

一、实验目的

利用 Annexin V-FITC/PI 细胞凋亡试剂盒,检测 T24 野生型细胞株及低、中、高耐药 T24-RC48 细胞株加药前后的凋亡情况,分析耐药细胞株的凋亡特性,为揭示膀胱癌 ADC 耐药机制提供实验依据。

二、实验内容

2.1 实验设计

样本分组: 空白对照组(未处理的 T24 野生型细胞株及低、中、高耐药 T24-RC48 细胞株) 药物处理组(T24 野生型细胞株及低、中、高耐药 T24-RC48 细胞株分别用维迪西妥单抗(RC48)处理 36 小时)

重复次数: 每组 3 个样本。

2.2 测定原理

Annexin V-FITC 是一种荧光标记的膜联蛋白,能够特异性结合凋亡细胞表面外翻的磷脂酰丝氨酸 (PS)。PI (碘化丙啶)是一种核酸染料,能够穿透晚期凋亡和坏死细胞的细胞膜,使细胞核染红。通过流式细胞仪检测 Annexin V-FITC 和 PI 的荧光信号,可以区分活细胞、早期凋亡细胞和晚期凋亡/坏死细胞。

三、材料与试剂

3.1 材料

人膀胱移行细胞癌细胞株(T24)

低,中,高耐药细胞株 T24-RC48

T25 细胞培养瓶 (Corning 公司)

六孔板(Corning 公司)

15ml 离心管(Axygen 公司)

移液器(Eppendorf)

枪头(Axygen 公司)

3.2 试剂

Annexin V-FITC/PI 细胞凋亡试剂盒(联科生物,AT101)

实验时间: 2025 年 4 月 21 日 19:00 - 2025 年 4 月 25 日 17:00

McCov's5A 培养基(上海源培生物科技股份有限公司)

胎牛血清 (FBS, Gibco 公司)

胰酶 (Gibco 公司)

PBS 缓冲液 (Gibco 公司)

四、实验仪器

超净台(苏州净化设备厂)

台式常温低速离心机(Eppendorf 公司)

流式细胞仪(BD 公司, 非 C6 型)

五、实验步骤

- **5.1** 将 T24 野生型细胞株及低、中、高耐药 T24-RC48 细胞株分别接种于 6 孔板中,每种细胞铺 2 个孔,每孔 2×10⁵ 个细胞。
- **5.2** 24 小时后,每种细胞取 1 个孔正常换液,另外 1 孔换成含有 200μg/ml 维迪西妥单抗 (RC48)的完全培养基处理 36 小时。
- 5.3 弃去培养基,用 PBS 洗涤细胞 3 次。
- 5.4 加入 Accutase 消化细胞,轻轻拍打培养瓶使细胞脱落。
- 5.5 收集每孔细胞悬液, 1000rpm 离心 5 分钟, 弃上清。
- 5.6 用预冷的 PBS 离心洗涤细胞两次, 弃上清。
- **5.7** 用双蒸水将 5×Binding Buffer 稀释为 1×工作液,取 500 μl 1× Binding Buffer 重悬细胞,每管加入 5 μl Annexin V-FITC 和 10 μl Pl,轻柔涡旋混匀,室温避光孵育 5 分钟。
- **5.8** 取 1×10⁶ 个未加药处理野生型细胞,加入 500 μl Apoptosis Positive Control Solution,置 冰上孵育 30 分钟。
- **5.9** 离心洗涤,弃上清,加入适量预冷 1× Binding Buffer 重悬,并加入数量相同且未经处理的活细胞与之混合。
- **5.10** 加入预冷 1× Binding Buffer 补充至 1.5 ml,等分成三管,其中一管为空白对照管、两管为单染管。单染管分别加入 5μ l Annexin V-FITC 或 10μ l Pl,室温避光孵育 5 分钟。
- 5.11 上流式细胞仪检测。
- **5.12** 使用 FlowJo 软件分析流式细胞仪数据,计算各组细胞的凋亡率,绘制凋亡率柱状图来 比较不同耐药组与野生型细胞株的凋亡差异。

实验时间: 2025 年 4 月 <u>21 日 19:00 - 2025</u>年 4 月 <u>25 日 17:00</u>

六、实验结果

表1 不同耐药程度膀胱癌细胞流式细胞术结果

	野生型	低度耐药	中度耐药	高度耐药	野生型 (加药)	低度耐药 (加药)	中度耐药 (加药)	高度耐药 (加药)
凋亡率(%)	4.05	1.8	1.93	1.69	4.34	2.92	2.48	2.08
存活率(%)	95.95	98.2	98.07	98.31	95.66	97.08	97.52	97.92

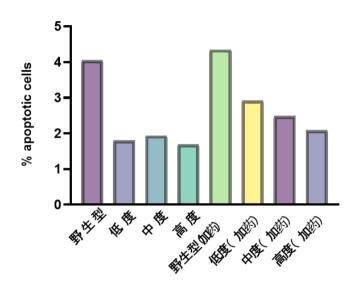


图 1 不同耐药程度膀胱癌细胞凋亡率比较柱状图

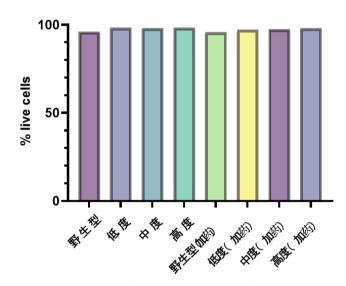


图 2 不同耐药程度膀胱癌细胞存活率比较柱状图

七、结果分析

T24 野生型细胞株及低、中、高耐药 T24-RC48 细胞株的存活率整体差距不大。不同耐 药程度膀胱癌细胞的凋亡率虽然一定程度上与耐药程度呈负相关,但各细胞株的凋亡率整体 较低,可能由以下的问题造成:

实验时间: __2025 _年__4 _月__21 _日__19:00 ___ 2025 _年__4 _月__25 _日__17:00

- 1)初始铺板密度(2×10⁵/孔)过高,导致细胞间接触抑制增强,药物渗透效率降低,凋亡信号未被充分诱导。
- 2)36小时的药物处理可能未达到凋亡进程的峰值,部分细胞未进入凋亡阶段,导致Annexin V-FITC/PI标记效率下降。
- 3)晚期凋亡或坏死细胞可能已脱离培养板并漂浮于培养基中,未纳入检测样本,造成 凋亡率数据低估。

针对这些可能的原因,我们对正式实验的方案做出如下改进:

- 1)将细胞接种密度调整为 1×10⁵/孔,减少接触抑制,提升药物与细胞的作用效率。
- 2)将 RC48处理时间延长至 48 小时,确保凋亡进程充分完成。
- 3)在消化贴壁细胞前,先收集培养基中的悬浮细胞,合并离心后纳入检测,避免数据遗漏。