实验时间: 2025 年 5 月 31 日 18:00 - 2025 年 6 月 4 日 21:00

## 14. Transwell 细胞侵袭(一)

#### 一、实验目的

本实验旨在利用 Transwell 侵袭实验初步检测中、高耐药 T24-RC48 细胞株的侵袭能力,探究耐药性与细胞侵袭行为的关系,为正式 Transwell 侵袭实验摸索条件,争取为解析膀胱癌 ADC 耐药机制提供实验依据。

### 二、实验内容

#### 2.1 实验设计

样本类型:中度耐药/高度耐药 T24-RC48 细胞株。

细胞密度:每孔 10000 个细胞。

重复次数: 每组3个复孔。

基质胶: Transwell 小室预先包被 Matrigel 基质胶(1:8 稀释)

#### 2.2 测定原理

Transwell 侵袭实验在迁移实验基础上增加了基质胶屏障。实验中,Transwell 小室上室预先铺 Matrigel 模拟细胞外基质环境,细胞需分泌蛋白酶降解基质胶后,才能穿过微孔膜向下室迁移。通过比较穿过基质胶的细胞数量,可评估细胞的侵袭能力。

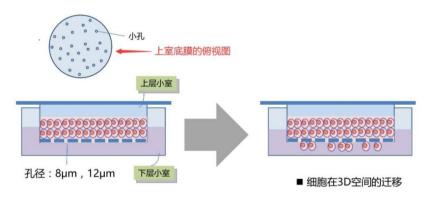


图 1 Transwell 小室原理

## 三、材料与试剂

### 3.1 材料

T25 细胞培养瓶

枪头、15ml 离心管均购自 Axygen 公司

吸管购自国产公司

实验时间: 2025 年 5 月 31 日 18:00 - 2025 年 6 月 4 日 21:00

移液器: Eppendorf

Transwell 小室(8μm 孔径)

中, 高耐药细胞株 T24-RC48

#### 3.2 试剂

PBS、胰酶、胎牛血清均购自美国 Gibco 公司

基质胶 Matrigel 购自康宁, 货号 354234

McCoy's5A 培养基购自上海源培生物科技股份有限公司

4%多聚甲醛

结晶紫

### 四、实验仪器

超净台: 苏州净化设备厂台式常温低速离心机倒置相差显微镜

#### 五、实验步骤

- 5.1 将中、高耐药 T24-RC48 细胞株分别接种于 T25 细胞培养瓶。
- **5.2** 24 小时后,将每瓶细胞的完全培养基换成含有 1%FBS 的 McCoy's5A 培养基饥饿处理 24 小时。
- **5.3** 在 4℃条件下(冰上操作)将 Matrigel 胶用无血清的 McCoy's5A 细胞培养基 1:8 进行稀释。
- **5.4** 取 60μl 均匀添加到 Transwell 小室上室面, 37℃培养箱中孵育 3h, 使基质胶聚合成薄膜。
- **5.5** 孵育后将上室中多余液体吸掉,加入低血清培养基 **100μl** /小室,置于培养箱 **30min**,进行基底膜水化。

#### Tips:

- (1) 将枪头沿小室内壁将 Matrigel 轻轻打出,不要产生气泡,切忌戳到小室滤膜。
- (2) 加入的 Matrigel 胶的体积不可太大,把聚碳酸酯膜浸湿即可。
- (3) Matrigel 在过高或过低的温度均易凝固,操作所需枪头等都应提前在 4℃预冷。
- (4) 铺胶时保证液面水平, 胶的厚度均匀一致, 切勿产生气泡。

实验时间: 2025 年 5 月 31 日 18:00 - 2025 年 6 月 4 日 21:00

- **5.6** 加入 **10%** 血清 McCoy's5A 培养基 **600**µl /孔,然后用镊子将 Transwell 小室置于 **24** 孔板内。
- 5.7 用胰酶消化处理后的细胞,制备成单细胞悬液,调整细胞浓度为 1×105个/ml。
- 5.8 取 100µl 细胞悬液加入 Transwell 小室的上室,每组设置 3 个复孔,继续培养 48h。
- **5.9** 加入 **800** µl PBS 至空白培养孔,轻轻放入已经吸除培养基的小室,轻轻清洗(全部的清洗操作注意不要刮蹭或冲落膜下部已经迁移的细胞)。
- **5.10** 轻轻擦去小室内层的细胞:用棉签,可以稍微扯松一点,确保边缘也被擦干净,擦后用 PBS 冲洗内壁。
- **5.11** 将小室转移至加有 **800**ul/孔 **4%**多聚甲醛的空白培养孔中,室温固定 **15**min; PBS 清洗两遍,每次 **2**min(所有清洗操作泡着就行,少晃动,不要涮洗)。
- **5.12** 将小室转移至加有结晶紫染液 600ul/孔的空白培养孔中,染色 10min;染色结束后用清水洗去浮色,洗两遍,每次 2min。
- **5.13** 将染色够的小室置于洁净载玻片,注意不要完全干燥,稍微湿润会让细胞形态更好; 十字划分进行拍照:沿十字线拍一遍再把四个角各拍一遍。
- 5.14 使用图像分析软件 Image J 测量并计算迁移细胞数量。

#### 六、实验结果

本次实验中,各组细胞侵袭能力均表现较低。结晶紫染色显示,Transwell 小室下室表面 仅零星分布少量细胞(图 2)。

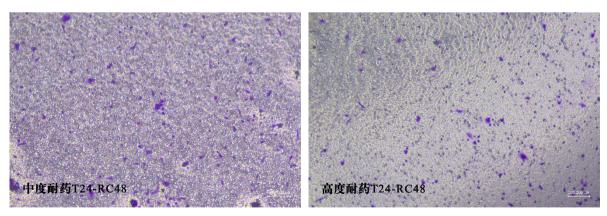


图 2 倒置相差显微镜下观察结晶紫染色后的 Transwell 小室

#### 七、结果分析

实验结果显示,各组细胞侵袭数量显著低于预期,可能的原因有:1)每孔 10000 个细胞在 48h 侵袭实验中难以形成有效迁移群体,尤其在基质胶屏障下,细胞穿透效率进一步降低:

实验时间: 2025 年 5 月 31 日 18:00 - 2025 年 6 月 4 日 21:00

2)侵袭实验可能需要更长时间以完成基质胶降解及迁移过程; 3)预铺的 Matrigel 稀释比例或厚度可能阻碍细胞侵袭; 4)下室血清浓度不够高,与上室未形成有效的浓度梯度。且由于使用的是重复利用的 Transwell 小室,染色后小室背景不清楚,影响观察。

下次实验将使用全新的 Transwell 小室,将每孔细胞数调整为 50000 个,以增加穿透细胞数。适当提高下室血清浓度以形成有效的浓度梯度。也可适当延长孵育时间,以确保细胞充分降解基质胶。同时优化基质胶条件,测试不同 Matrigel 稀释比例对侵袭效率的影响。通过上述调整,预期可显著提升侵袭细胞数量,为后续分析耐药性与侵袭能力的关联提供可靠数据。