实验时间: 2025 年 7 月 13 日 18:00 - 2025 年 9 月 14 日 21:30

### 24. Western Blot 实验

#### 一、实验目的

通过 Western Blot (WB) 实验,对从耐药 RC48 细胞系 T24-RC48 和野生型 T24 细胞系中提取的相关蛋白进行鉴定。使用先前孵育的一抗,并结合相应的二抗进行孵育和显影,以确定耐药蛋白 RBPJ、PD-1 和 VEGF2 的表达变化。

### 二、材料与试剂

#### 2.1 材料

微量移液器: 购自 Eppendorf

EP 管: 购自 Axygen

无 RNase 移液器吸头: 购自 AxyGen

封口膜、冰盒、细胞刮刀

人膀胱移行细胞癌细胞系 (T24)

高耐药 T24-RC48 细胞系

从高 RC48 耐药性 T24-RC48 细胞系和野生型 T24 细胞系中提取的蛋白质

制胶试剂盒: 购自 Yase 公司

抗体 1 (Tau 抗体, p-Tau 抗体): 购自 Proteintech

一抗 (BAD 抗体, phospho-GSK3 beta 抗体, GSK3 beta 抗体, phospho-BAD 抗体) 及内参 (GAPDH 抗体): 购自 Affinity Biosciences LTD.

上一步骤中已孵育一抗的膜

#### 2.2 试剂

PBS: 购自美国 Gibco

细胞裂解液: 购自 Thermo Fisher Scientific

蛋白酶抑制剂混合物和磷酸酶抑制剂混合物: 购自 Yase 公司

乙醇(无水)、去离子水

转膜液、洗脱液、一抗稀释液、二抗稀释液、电泳液、封闭液、TBST: 均购自 Yase 公司显影液 A 和显影液 B: 购自 Millipore

#### 三、实验仪器

实验时间: <u>2025</u> 年 7 月 13 日 18:00 - <u>2025</u> 年 9 月 14 日 21:30

抗体孵育盒、摇床、化学发光成像仪

通风橱

-80 度冰箱

台式低温高速离心机: 购自 Eppendorf

BioRAD 凝胶套装、电泳套装、转膜套装、离心机

### 四、实验步骤

#### 4.1 蛋白质提取

4.1.1 观察细胞形态, 吸弃培养基, 用 PBS 洗涤两次, 注意避免洗掉细胞。



图 1 吸弃培养基



图 2 用 PBS 洗涤细胞

实验时间: 2025 年 7 月 13 日 18:00 - 2025 年 9 月 14 日 21:30

- 4.1.2 裂解混合液制备: 根据磷酸酶抑制剂混合物和蛋白酶抑制剂混合物的说明书,将两者与细胞裂解液按 1:100 的比例混合(1.5ml 细胞裂解液, 15ul 磷酸酶抑制剂混合物,15ul 蛋白酶抑制剂混合物)。
- 4.1.3 细胞裂解:向六孔板的四个孔中,每孔加入 100ul 裂解混合液,轻轻摇动混匀,冰上放置 5 分钟。
- 4.1.4 细胞收集: 用细胞刮刀将经裂解混合液处理过的细胞刮下,并将四个孔的混合液分别装入对应的四个 EP 管中并标记。



图 3 用细胞刮刀刮下细胞

- 4.1.5 离心: 将上述 4 个 EP 管放入离心机中进行离心, 14000×g, 4℃, 10 分钟。
  4.1.6 蛋白质收集: 将四个 EP 管中的上清液转移到四个新的离心管中,标记并保存在 -
- 80℃ 冰箱中。

#### 4.2 制胶

- 4.2.1 清洗玻璃板,夹紧并检查是否漏液。
- 4.2.2 制备下层胶(分离胶) 5ml: 取 2.5ml 下层胶溶液和 2.5ml 下层胶缓冲溶液。加入 60ul 催化剂。加入下层胶,用去离子水压平,等待下层胶凝固。
- 4.2.3 制备上层胶(浓缩胶) 1.5ml: 取 0.75ml 下层胶溶液和 0.75ml 下层胶缓冲液。加入 20ul 催化剂。倒掉去离子水,加入上层胶,插入梳子,等待上层胶凝固。
- 4.2.4 凝胶凝固后,用夹子夹住放入电泳槽中。用电泳液检查是否漏液。若无漏液,继续倒

实验时间: 2025 年 7 月 13 日 18:00 - 2025 年 9 月 14 日 21:30

入电泳液直至没过梳子部分。

#### 4.3 蛋白定量

取出之前提取的蛋白质样品,解冻并在机器上进行检测。结果如下图所示。



图 4 蛋白定量结果

4.3.1 样品制备:根据每个蛋白样品的上样量为 15μg 的标准配置,按蛋白质样品体积:缓冲液 = 1:4 的比例上样。每个蛋白质样品对应一管,具体数据见表 4-1。此外,用两管进行平衡配平。配置完成后,对样品进行离心。

编号	蛋白样品浓度	蛋白样品体积	缓冲液体积	总体积
	(μg/μl)	( µ L)	( µ 1)	( µ 1)
对照	3.272	4.28	1.07	5.35
1	3.272	4.20	1.07	3.33
对照	3.066	4.89	1.22	6.11
2	3.000	4.09	1.22	0.11
耐药	4.008	3.74	0.94	4.68
1				
耐药	3.631	4.13	1.03	5.16
2	3.031	7.13	1.03	2.10

表 1 Western Blot 上样量计算

#### 4.3.2 上样并开始电泳:

- ① 拔出梳子,从左到右按 marker、样品 1-4 的顺序上样。同时,为避免边缘效应,可在未上样的孔中加入等量的样品缓冲液。
- (2) 开始电泳并设置参数: 恒压 V, 200V, 45 分钟。

实验时间: \_\_2025 \_年\_\_7\_\_月\_\_13\_\_日\_\_18:00 \_\_\_\_2025 \_年\_\_9\_\_月\_\_14\_\_日\_\_21:30

#### 4.4 转膜

- ① 准备两张黑色滤网、两张滤纸和一块夹板。将它们全部放入白色瓷盘中,用转膜液浸泡。
- ② 取大小合适的 PVDF 膜, 浸入白色瓷盘中的转膜溶液中。
- ③ 取出完成电泳的凝胶,以三明治结构夹好:夹板黑面 + 黑色滤网 + 滤纸 + 凝胶 + PVDF 膜 + 滤纸 + 黑色滤网 + 夹板透明面。
- ④ 将夹好的三明治结构放入转膜槽中,夹板黑面对转膜槽黑面,透明面对红面,倒入转膜液,并将整个装置置于冰浴中进行转膜。

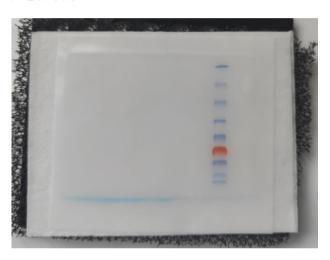


图 5 转膜

#### 4.5 封闭

- ① 以 TBST 为溶剂,配制 5% 脱脂奶粉溶液。
- ② 将膜浸入 5% 脱脂奶粉溶液中,在摇床上以 40r/min 的速度摇动 60 分钟。



实验时间: 2025 年 7 月 13 日 18:00 - 2025 年 9 月 14 日 21:30

图 6 封闭

#### 4.6 一抗孵育

- ① 用 TBST 洗涤封闭后的膜 3 次,每次 3 分钟,摇床速度 60r/min。
- ② 加入相应的一抗。对于分子量差异较大的目标蛋白,可在孵育前将膜切开;对于分子量相近的目标蛋白,可用洗脱液剥离膜后,再用另一种抗体重新孵育。
- ③) 在 4℃ 冰箱中孵育过夜。

	蛋白	预期条带分子量 (估算范围)	对应二抗类型
1	phospho-GSK3 beta	46KD	抗兔
2	phospho-BAD	24KD	抗兔

表 2 目标蛋白、预期条带大小及对应二抗

#### 4.7 二抗孵育

- ① 回收一抗溶液以备后续可能使用,用 TBST 洗涤 3 次,摇床速度 60rpm/分钟,每次 3 分钟。
- ② 按下表加入相应的二抗。每种蛋白对应的二抗见表 3。
- ③ 在摇床上孵育膜,40rpm/分钟,60 分钟。

编号	蛋白	预期条带分子量 (估算范围)	对应二抗类型
1	phospho-GSK3 beta	48KD	抗兔
2	phospho-BAD	24KD	抗兔

表 3 目标蛋白、预期条带大小及对应二抗

### 五、实验结果

Western Blot 蛋白表达分析表明:与对照组相比,RBPJ 蛋白在中等耐药组 (P < 0.05) 和高耐药组 (P < 0.0001) 中的表达水平均显著升高。相反,各耐药组中的 VEGF 水平与对照组相比均无显著变化。此外,PD-L1 蛋白在中等耐药组中的表达也显著高于对照组 (P < 0.01)。

实验时间: 2025 年 7 月 13 日 18:00 - 2025 年 9 月 14 日 21:30

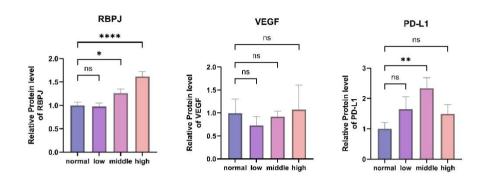


图 7 不同组别间目标蛋白的相对表达水平(ns,不显著,\*P<0.05,\*\*P<0.01,\*\*\*P<0.001,\*\*\*\*P<0.0001)

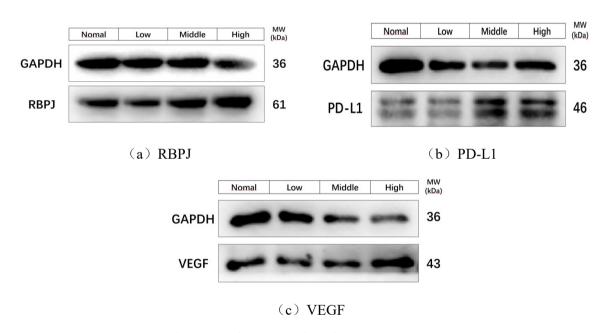


图 8 各组别目标蛋白的代表性 Western Blot 图像

#### 七、结果分析

RBPJ 的表达在中等耐药组 (P < 0.05) 和高耐药组 (P < 0.0001) 中均显著上调。该结果清晰地证实了 RBPJ 在耐药模型中被成功激活,其表达水平与耐药程度呈正相关,为后续机制研究奠定了坚实基础。

与预期不同,在各耐药组中,细胞内的 VEGF 相对蛋白表达水平与对照组相比均未呈现显著上升。这一现象可能与 VEGF 作为一种主要分泌蛋白的特性有关。由于 Western Blot 检测的是细胞内蛋白,它可能无法准确反映分泌到细胞外环境中的 VEGF 蛋白动态。此结果得到了组学数据的侧面支持:在转录组测序中,VEGF mRNA 虽呈现上调趋势,但在蛋白质组

实验时间: \_\_2025 年 7 月 13 日 18:00 - \_ 2025 年 9 月 14 日 \_\_21:30

学数据中却未能有效检测到该蛋白。这进一步提示细胞内 VEGF 的稳态水平可能因其持续分泌而维持不变。因此,为了更全面地评估 VEGF 在耐药过程中的作用,后续研究有必要收集细胞培养上清液进行分析(例如通过 Western Blot 或更灵敏的 ELISA),并结合血管形成实验等功能验证,以获得更科学的结论。

PD-L1 的表达在中等耐药组中显著上调 (P < 0.01),但在高耐药组中未达到统计学显著性。为确保该结果的可靠性并排除偶然因素,需要对 PD-L1,特别是高耐药组,进行进一步的独立实验重复。