FGFR2-AHCYL1/BaF3

CBP73267

操作说明书

4008-750-250

目录

1. 背景信息 1
2. 产品介绍 1
3. 细胞基本信息 2
4. 主要仪器试剂耗材 2
5. 细胞培养 3
    5.1 细胞复苏 3
    5.2 细胞传代 3
    5.3 细胞冻存 3
6. 细胞实验流程 3
    6.1 Anti-proliferation Assay 3
7. 数据展示 5
    7.1 增殖抑制实验验证结果 5
    7.2 WB 验证结果 5
    7.3 Sanger 测序验证结果 6
8. 相关产品 6

1. 背景信息

成纤维细胞生长因子受体（FGFR），是一种酪氨酸受体，家族成员主要包括 FGFR1、FGFR2、FGFR3 和 FGFR4 四种，各亚型均由胞外配体结合区、跨膜区和胞内酪氨酸激酶 domain 构成。FGFR2，成纤维细胞生长因子受体 2，是一种与 FGF 配体结合后激活的受体酪氨酸激酶，FGF 配体与 FGFR2 的结合导致下游信号通路的快速二聚化和激活，包括 PI3K/AKT 和 MAPK 通路。FGFR2 在外胚层来源和内皮组织中表达，FGFR2 信号传导有助于多种细胞功能，包括稳态、有丝分裂、增殖和分化。FGFR2 通过激活突变、融合和扩增而改变功能，增加细胞增殖和肿瘤发生，在子宫内膜癌、胃癌、乳腺癌以及釉质母细胞瘤中均发现 FGFR2 的体细胞突变。S-腺苷基同型半胱氨酸水样蛋白 1(AHCYL1)又称肌醇 1,4,5 -三磷酸 (IP3) 受体结合蛋白 (IR-BIT) , AHCYL1 与 IP3 受体相互作用, 在肌醇磷脂(IP)信号通路中发挥其生物学功能。FGFR2 基因与 AHCYL1 基因的融合基因(FGFR2-AHCYL1 融合基因) 是由第 1 号染色体和第 10 号染色体的相互易位而产生的，这种融合基因会使得 FGFR 结合伙伴（Partner）介导低聚化和相应的 FGFR 激酶的活性 FGFR2 融合蛋白通过丝裂原活化蛋白激酶(MAPK)激活来激活 FGFR 信号通路，并促进自主生长。

2. 产品介绍

科佰生物推出 FGFR2-AHCYL1 /BaF3 药靶细胞，其通过慢病毒转染的方法引入 FGFR2-AHCYL1 基因到 BaF3 细胞系中，稳定表达人突变形态下 FGFR2-AHCYL1 基因。

Ba/F3（小鼠原 B 细胞）的生长和增殖需要 IL-3 的维持。引入各种表达激酶基因，这些基因能作为 Ba/F3 的驱动基因，让 Ba/F3 不再依赖 IL-3 而增殖，进而激酶基因成为 Ba/F3 增殖依赖的驱动基因，用于评估小分子药物对激酶的靶向抑制作用。

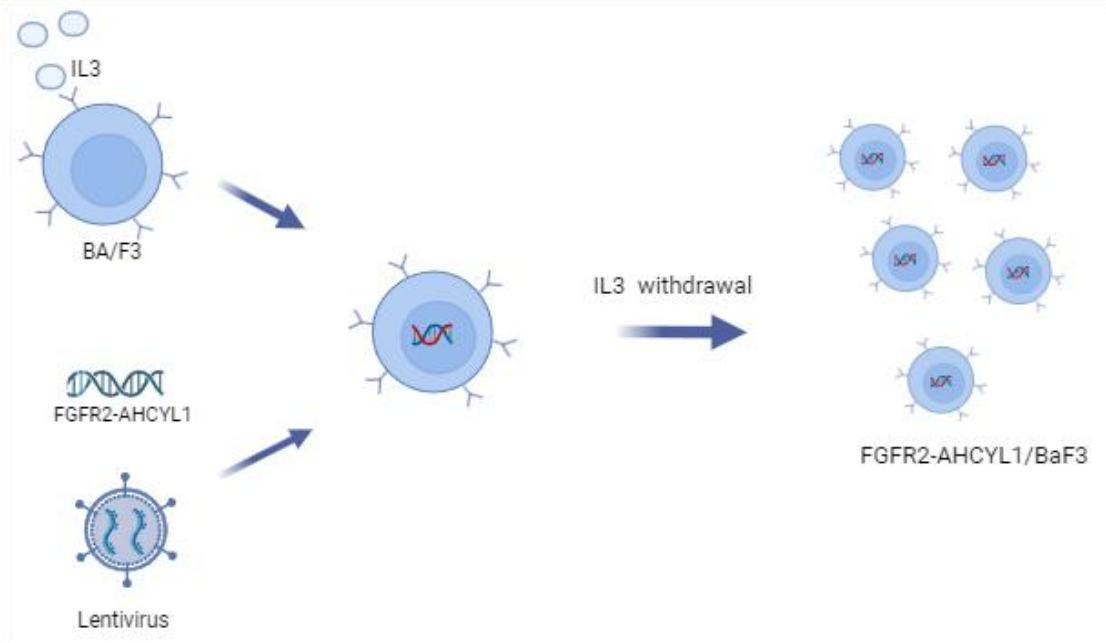

图 1: FGFR2-AHCYL1/BaF3 细胞构建流程

3. 细胞基本信息

母细胞: Ba/F3

表达基因: FGFR2-AHCYL1

传代培养基: RPMI-1640+10%FBS+2ug/ml puromycin

细胞冻存液: 90% FBS+10% DMSO

细胞形态：悬浮

支原体检测: 阴性

稳定性: 16 代（室内测试结果，不表示超过 16 代以上不稳定）

保存条件: 液氮保存

4. 主要仪器试剂耗材

名称	品牌	货号
FGFR2-AHCYL1/BaF3 完全培养基	Cobioer	CBP73267M
细胞冻存液	Cobioer	CBP50089
96 Well Assay Plate (White Plate, Clear Bottom with Lid Tissue Culture Treated Polystyrene 1/Pack)	Costar	3610

5. 细胞培养

5.1 细胞复苏

1) 在 37°C 水浴中快速融化细胞约 60 秒。 一旦细胞解冻（可能比 60 秒稍快或稍慢），快速将冻存管中的细胞吸入装有 10 ml 预热 FGFR2-AHCYL1/BaF3 完全培养基的 15 ml 离心管中。
2) 1000 转、5 分钟离心细胞，除去培养基并将细胞重悬于 5 ml 预热的完全培养基中。
3) 调整细胞密度到 3-6 x 10^5 cells/ml，加入 T25 培养瓶中，放入 37°C、5% CO2 培养箱中。

5.2 细胞传代

每 1-2 天取细胞悬液计数，当密度大于 2x 10^6 cells/ml 时,请及时传代或补加新鲜完全培养基。保持细胞密度在 3x 10^5 - 2x 10^6 cells/ml 之间。

5.3 细胞冻存

取 8x10^6 细胞离心后弃上清。加 1ml 细胞冻存液(90% FBS+10%DMSO)，吹打均匀，加入细胞冻存管。立即放入细胞冻存盒（Nalgene 5100-0001），加异丙醇到刻度线，放-80°C 冰箱。24 小时后将冻存管转到液氮中长期保存。

6. 细胞实验流程

6.1 Anti-proliferation Assay

此实验由药靶细胞 FGFR2-AHCYL1/BaF3 细胞,Cat. # CBP73267 开展，本实验使用 Erdafitinib、TAS-120、BGJ398 为测试样本，验证本模型的生物功能。

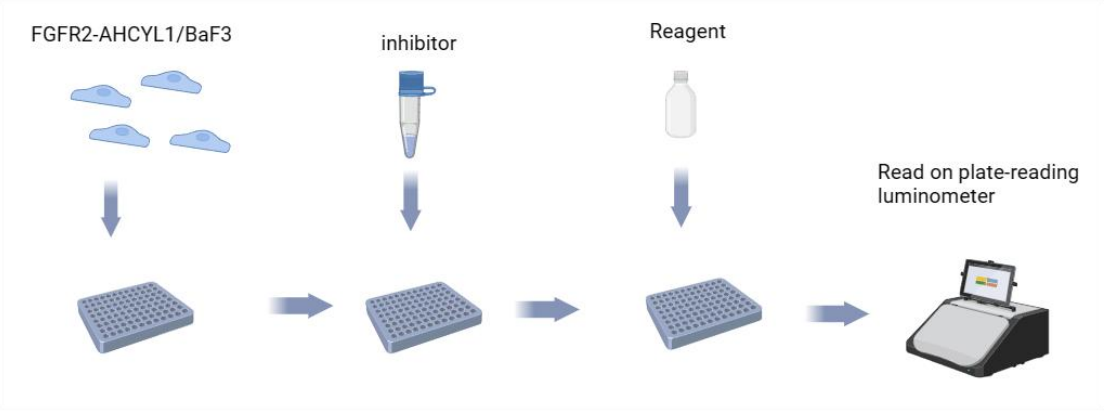

图 2: FGFR2-AHCYL1/BaF3 增殖抑制实验流程示意图

1) 取对数生长的细胞，离心弃培养上清，将离心下来的细胞重悬于新鲜 RPMI1640 培养基中，细胞密度为 $5x10^4$/ml。
2) 将重悬的细胞接种到白壁透明底的 96 孔细胞培养板中，100ul/孔细胞悬液，接种两块培养板，放置 37 度细胞培养箱 4 小时。
3) 取出其中一块接种细胞的 96 孔板，加入 100ul/孔细胞活力检测试剂放置 30 分钟，读取数值，定义为 G0 数据。
4) 取另一块平行板，加入梯度稀释的 10*浓度化合物 11.1 ul/孔，化合物从 10uM (96 孔板内 1*最终浓度) 开始，3 倍稀释 9 个浓度梯度，并另外设置 DMSO 对照孔，继续在 37°C 细胞培养箱培养 72 小时。
5) 将化合物处理过 72 小时的 96 孔板从培养箱中取出，加入 100ul/孔细胞活力检测试剂放置 30 分钟，读取数值，定义为 G3 数据。
6) 根据以下公式计算每个孔对应的细胞增殖率：Proliferation% =（待测化合物孔 G3 － G0 平均值）/（DMSO 对照孔 G3 平均值 － G0 平均值）*100 。
7) 根据每个梯度浓度孔对应的增殖率和其浓度，利用 Prism Graphpad 软件拟合细胞增殖的梯度曲线，并且计算化合物的 GI50（GI50 定义为细胞增殖率为 50%时对应的化合物浓度）。

7. 数据展示

7.1 增殖抑制实验验证结果

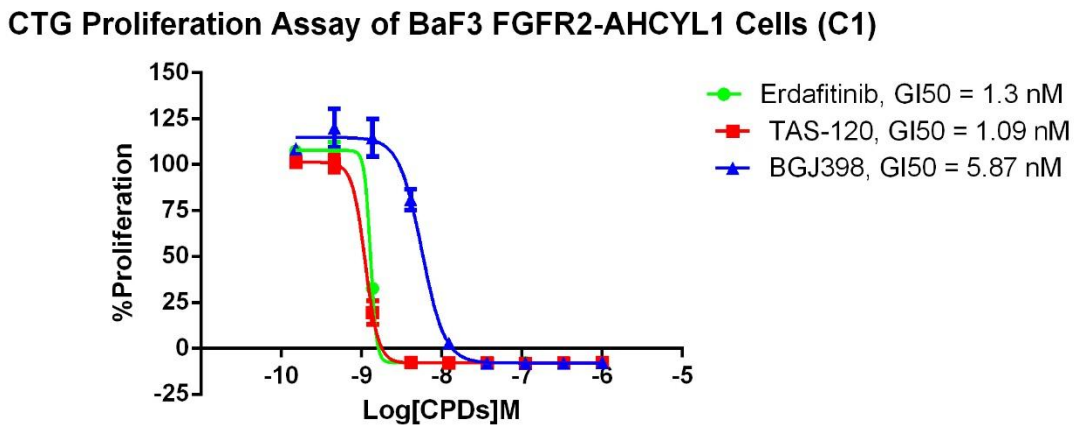

图 3：使用 Erdafitinib、TAS-120、BGJ398 增殖抑制实验结果

7.2 WB 验证结果

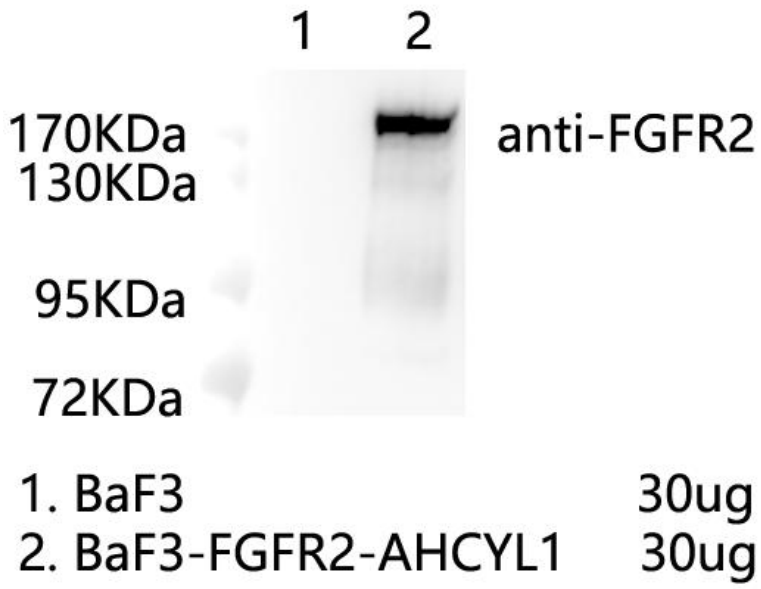

图 4： WB of FGFR2-AHCYL1/BaF3 Expression

7.3 Sanger 测序验证结果

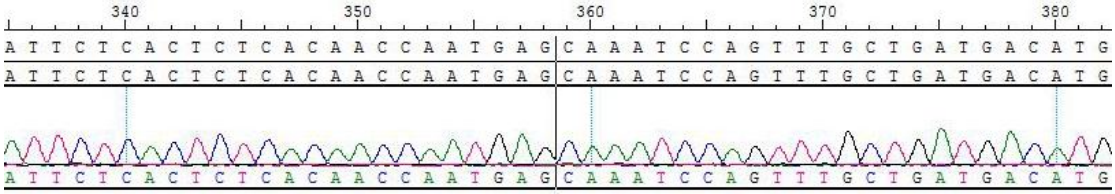

图 5：一代测序验证基因突变（ FGFR2-AHCYL1）

8. 相关产品

FGFR2-AHCYL1/BaF3	CBP73267
FGFR2-BICC1/BaF3	CBP73268