

Her2 P780_Y781

Ins GSP/BaF3

CBP73244

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	2
5.1 细胞复苏	2
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 Sanger 测序验证结果	5
8. 相关产品	5

1. 背景信息

HER 蛋白家族由 EGFR (ERBB1/HER1)、Her2(ERBB2)、HER3 (ERBB3)和 HER4 (ERBB4)四个高度同源的蛋白成员组成，控制细胞生长、存活分化和迁移。Her2 胞外域没有已知的配体，通过形成同源或异源二聚体而被激活。二聚体导致细胞质结构域中的酪氨酸激酶残基磷酸化，从而激活磷脂酰肌醇三磷酸激酶 (PI3K) 和丝裂原活化蛋白激酶 (MAPK) 等信号通路，导致细胞周期进展、细胞分化和增殖等。Her2 基因扩增导致的蛋白高表达，主要发生在约 20%-25% 的乳腺癌（称 Her2 阳性乳腺癌）以及部分胃癌、胃食管交界处癌、胆道癌、结直肠癌、非小细胞肺癌和膀胱癌等。Her2 突变，包括 Her2 点突变和 Her 插入突变，其中较重要的是 Her2 exon20 插入突变，常见于非小细胞肺癌（NSCLC），占比约为 2.27%，Her2 A775_G776insYVMA ,G776delinsVC 和 P780_Y781insGSP 这 3 种插入突变最为常见。

2. 产品介绍

科佰生物推出 Her2 P780_Y781ins GSP /BaF3 药靶细胞，其通过慢病毒转染的方法引入 P780_Y781ins GSP 状态的 Her2 基因到 BaF3 细胞系中，稳定表达人突变形态下 Her2 P780_Y781ins GSP 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。

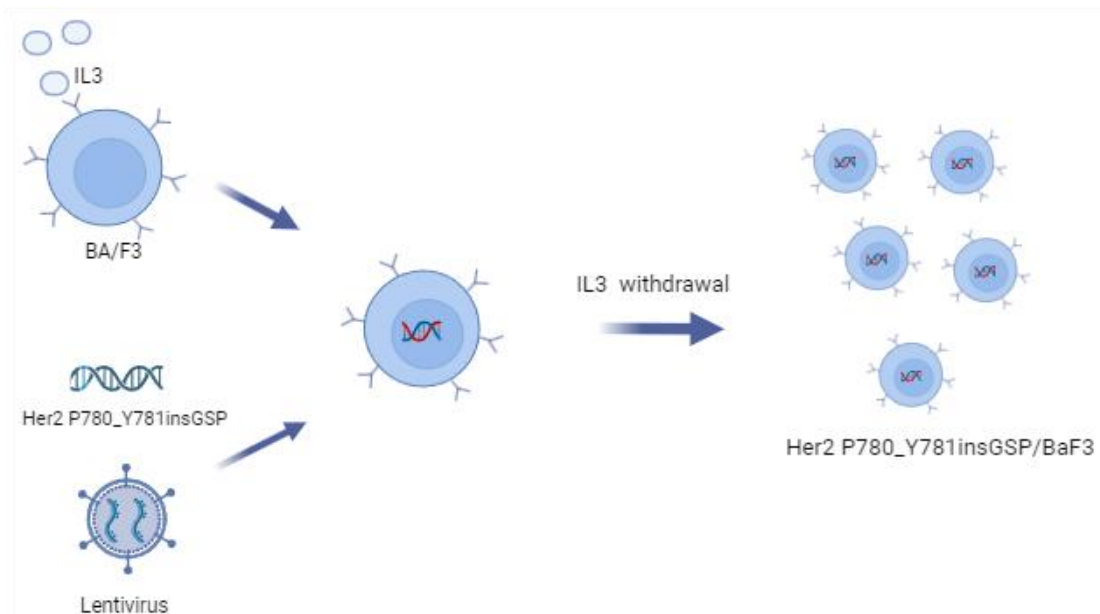


图 1: Her2 P780_Y781insGSP/BaF3 细胞构建流程

3. 细胞基本信息

母细胞: Ba/F3

表达基因: Her2 P780_Y781insGSP

传代培养基: RPMI-1640+10%FBS

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
Her2 P780_Y781insGSP/BaF3 完全培养基	Cobioer	CBP73244M
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
细胞活力检测试剂盒	Cobioer	CBPH0004

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 Her2 P780_Y781insGSP/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 $3-6 \times 10^5$ 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 2×10^6 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 3×10^5 - 2×10^6 cells/ml 之间。

5.3 细胞冻存

取 8×10^6 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 Her2 P780_Y781insGSP/BaF3 细胞,Cat. # CBP73244 开展，本实验使用 Afatinib、AZD9291、Poziotinib 为测试样本，验证本模型的生物功能。

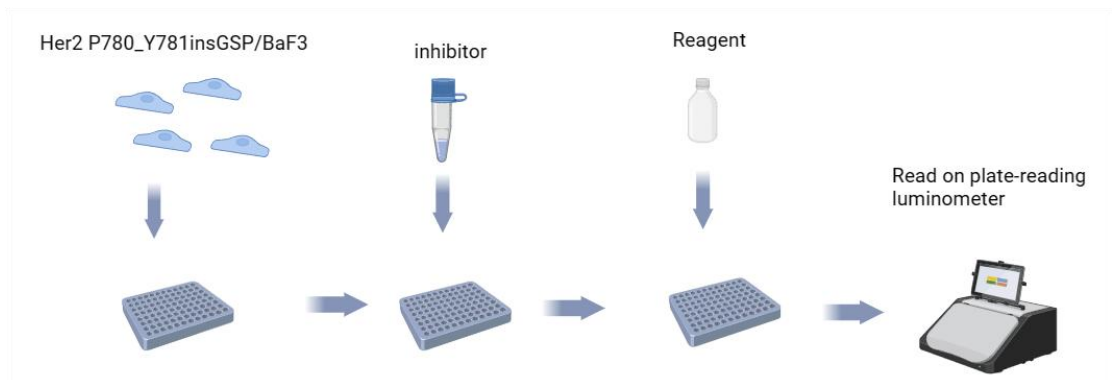


图 2: Her2 P780_Y781insGSP/BaF3 增殖抑制实验流程示意图

- 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 5×10^4 /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： $Proliferation\% = \frac{\text{待测化合物孔 } G3 - G0 \text{ 平均值}}{\text{DMSO 对照孔 } G3 \text{ 平均值} - G0 \text{ 平均值}} * 100$ 。
- 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

CTG Proliferation Assay of BaF3 Her2 P780_Y781insGSP (C22)

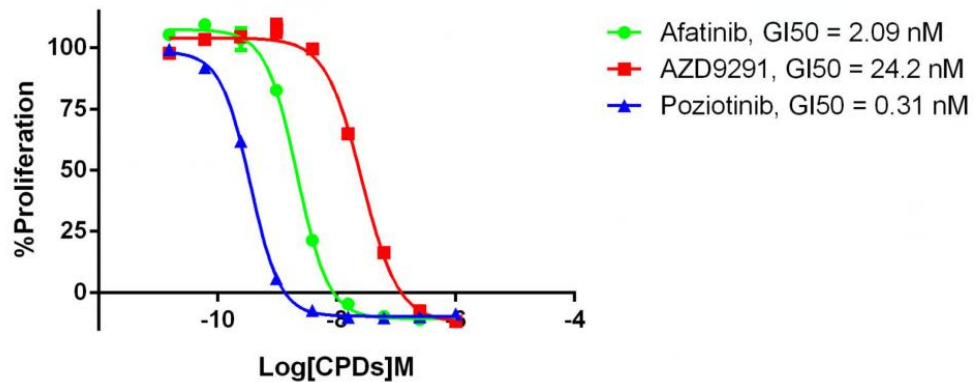


图 3: 使用 Afatinib、AZD9291、Pozitotinib 增殖抑制实验结果

7.2 Sanger 测序验证结果

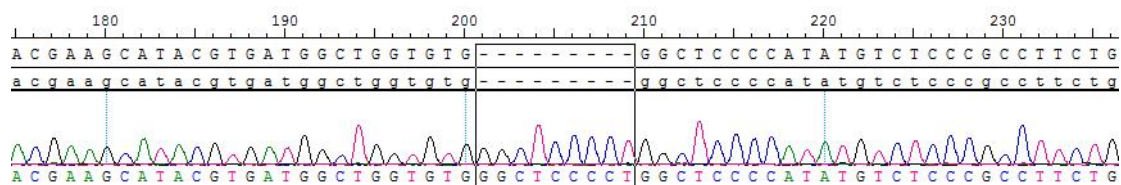


图 4: 一代测序验证基因突变 (Her2 P780_Y781insGSP/BaF3)

8. 相关产品

Her2 A775_G776insYVMA/BaF3	CBP73184
Her2 P780_Y781insGSP/BaF3	CBP73244
Her2 L755S/BaF3	CBP73319
Her2 WT/BaF3	CBP73110