

产品手册

H_IL11 Reporter 293 Cell Line

H_IL11 Reporter 293 细胞系

For research use only!

本品仅供科研使用，严禁用于治疗！

版本号：V2.9.1

目录

一、	产品基本信息及组分.....	3
二、	包装、运输及储存.....	3
三、	产品描述.....	4
四、	材料准备.....	5
1.	细胞培养、冻存、复苏试剂准备.....	5
2.	试剂耗材准备.....	5
五、	细胞复苏、传代、冻存.....	6
1.	细胞复苏.....	6
2.	细胞传代（以 10 cm 皿为例）.....	6
3.	细胞冻存.....	6
六、	使用方法.....	7
1.	激活验证实验.....	7
1)	加样步骤.....	7
2)	报告基因检测.....	8
3)	验证结果.....	8
2.	Block 抗体抑制实验.....	9
1)	加样步骤.....	9
2)	报告基因检测.....	10
3)	验证结果.....	11
	使用许可协议:	12

一、产品基本信息及组分

基本信息

产品编号	产品名称	规格
GM-C27771	H_IL11 Reporter 293 Cell Line	5E6 Cells/mL

组成成分

产品编号	产品名称	规格	数量	储存
GM-C27771	H_IL11 Reporter 293 Cell Line	5E6 Cells/mL	1 管	-196°C

二、包装、运输及储存

1. 细胞系产品干冰运输，-196°C 以下（冰箱或液氮的气相）长期储存。
2. 接触产品请带手套。请收到产品立即确认产品是否为冻存状态，-196°C 以下（冰箱或液氮的气相）长期储存。
3. 本产品相关 Assay，应在二级生物安全实验室或生物安全柜中进行。

三、 产品描述

白细胞介素-11(IL-11)是一种重要的造血细胞因子。在中枢神经系统和胃肠道中表达。IL-11 的造血作用包括原始干细胞的刺激和增殖。它与其他细胞因子协同作用，以支持造血干细胞所有谱系的增殖和分化。此外，在急性和慢性炎症的动物模型中发现 IL-11 与抗炎和粘膜保护作用有关，例如粘膜炎，炎症性肠病，关节炎和自身免疫性关节炎病。

IL-11 通过与 IL-11 受体- α (IL-11R α) 和 gp130 的复合物结合来发出信号。IL-11R α 与 IL-6 受体家族的其他成员相似，由 IL-11 特异性 α 链组成，gp130 亚基是 β 链亚基的常见受体。IL-11 与 IL-11R α 受体的结合触发 gp130 亚基的同源二聚化和 IL-11 受体复合物的形成。通过 gp130 受体传导信号并通过 JAK/STAT 途径启动下游基因转录。

吉满生物 H_IL-11 Reporter 293 Cell Line 报告基因细胞系，是基于 STATs 信号通路构建的一种 Luciferase 报告基因细胞系。当 IL-11 结合 IL-11R α 和 GP130 受体后，激活信号通路，从而激活荧光素酶 (Luciferase) 的表达。Luciferase 读值即代表信号通路的激活效果，因此可用于 IL-11 相关药物的体外效果评价。

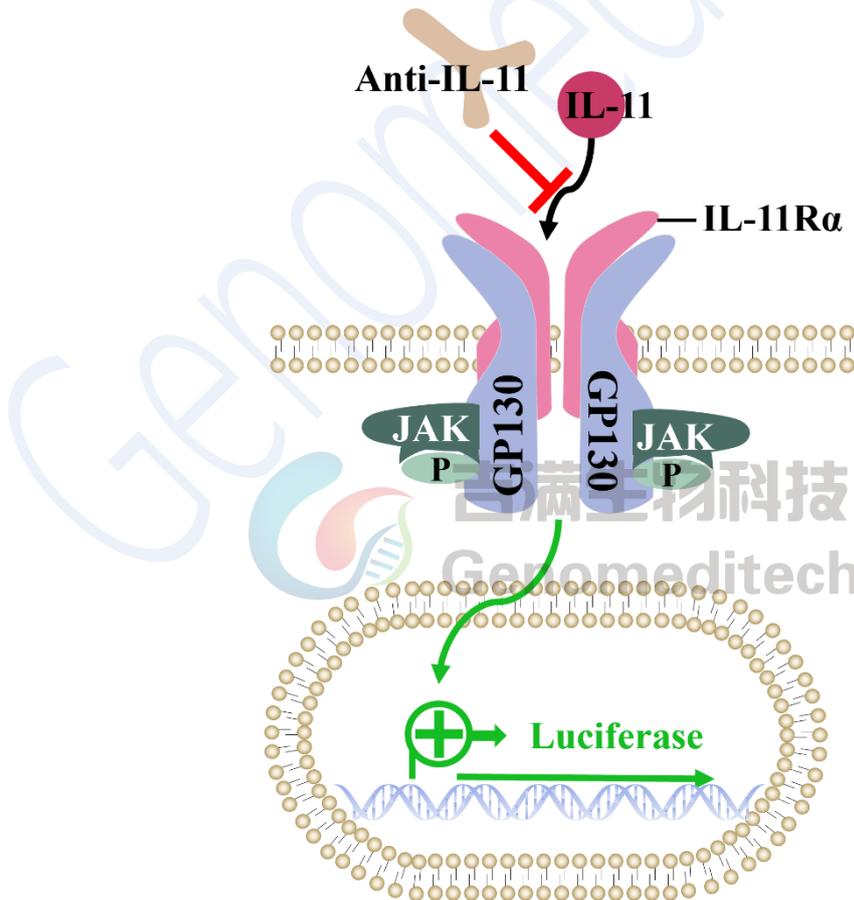


Fig 1.原理示意图

四、 材料准备

1. 细胞培养、冻存、复苏试剂准备

细胞复苏培养基:	DMEM+10% FBS+1% P.S
细胞生长培养基:	DMEM+10% FBS+1% P.S+4 $\mu\text{g}/\text{mL}$ Blasticidin+400 $\mu\text{g}/\text{mL}$ G418+125 $\mu\text{g}/\text{mL}$ Hygromycin
细胞冻存液:	90% FBS+10% DMSO
Assay Buffer:	DMEM+1% FBS+1% P.S

2. 试剂耗材准备

试剂准备

Reagent	Specification	Manufacturer/Catalogue No.
Blasticidin	10 mg	Genomeditech/GM-040404-1
G418	1 g	Genomeditech/ GM-040402-1
Hygromycin	1 g	Genomeditech/ GM-040403-1
Pen/Strep	100 mL	Thermo/15140-122
Fetal Bovine Serum	500 mL	Cegrogen biotech/A0500-3010
DMEM	500 mL	gibco/C11995500BT
96 孔 U 底细胞培养板	96-well	角端/1014010
96 well round well culture plate	96-well	NEST/701001
96 well White Flat Bottom Polystyrene Not Treated Microplate	96-well	Corning/3912
GMOne-Step Luciferase Reporter Gene Assay Kit	1000 T	Genomeditech/GM-040503C
Anti-IL-11 hIgG4 Antibody(Hu16E12)	/	Genomeditech/GM-57288AB
IL11 Protein, Human, Recombinant	5 μg	Sino Biological/12225-HNCE

重要仪器

Equipment	Manufacturer/Catalogue No.
细胞计数仪	ThermoFisher Scientific/Countess 3
酶标仪	Moleculardevices/SpectraMax L

五、 细胞复苏、传代、冻存

1. 细胞复苏

- 37°C水浴锅预热复苏培养基,加入预热后的复苏培养基 5 mL 至 15 mL 离心管。
- 从液氮中取出冻存细胞并迅速放入 37°C恒温水浴锅,将细胞液面浸至水面以下轻轻摇动解冻,直到刚刚融化(通常 2-3 分钟)。
- 用 70%乙醇擦拭冻存管外部以降低污染的几率。在生物安全柜或超净台中将冻存管中的细胞悬液转移到步骤 a)的离心管中,轻轻混匀,176 × g,离心 3 min,使细胞沉淀,弃上清。
- 使用 1 mL 复苏培养基重悬,可取出部分使用台盼蓝染色计数活细胞,活细胞 $\geq 3 \times 10^6$ cells/mL。
- 通过补加复苏培养基的形式,调整活细胞密度到 $2-3 \times 10^5$ cells/mL,根据细胞悬液总体积,将细胞接种到合适的培养皿中。

3. 细胞冻存

- 使用 176 × g, 3 min 离心收集细胞。
- 使用预冷细胞冻存液(90% FBS + 10% DMSO)重悬细胞,细胞密度调整为 5×10^6 cells/mL,每管 1 mL 分装到细胞冻存管中。
- 拧紧盖子,适当标记后,将冻存管置于梯度降温盒中,-80°C下保存至少 1 天,尽快转移至液氮中。

2. 细胞传代(以 10 cm 皿为例)

注:细胞复苏后的 1 至 2 代,使用复苏培养基,待细胞状态稳定后,再更换为含有抗生素的生长培养基。

- 细胞为上皮细胞,贴壁生长。培养箱中孵育 16-24 h 后,镜下观察细胞贴壁情况,当细胞密度大于 80%,即可进行细胞传代。推荐细胞传代比例为 1:3-1:4, 2-3 天传代。
- 将皿或培养瓶中的培养液弃去,10 cm 皿加 2 mL PBS 润洗 1 次。
- 弃 PBS,加 1 mL 0.25% Trypsin-EDTA 消化液,37°C 消化 30-60 s,显微镜下观察。
- 待细胞变圆,细胞间隙明显,部分细胞刚开始脱离瓶壁时,加 2 mL 左右生长培养基混匀终止消化,将细胞小心吹打下来,176 × g 室温离心 3 min。
- 弃上清,细胞沉淀用生长培养基重悬,根据传代前细胞密度分盘(根据培养皿面积和细胞密度计算,传代后细胞密度为 30-40%)。

注意事项:

细胞刚复苏,死细胞较多,属于正常现象,经调整会有明显好转,状态稳定后,传代后死细胞会变少,细胞生长速度趋于稳定。

六、使用方法

1. 激活验证实验

操作步骤可调整优化，对于本实验，推荐 H_IL11 Reporter 293 Cell Line 细胞量为 1.5×10^4 cells/孔。本次实验使用 IL11 Protein, Human, Recombinant (19.1 kDa; 以下简称 H_IL11) 作为阳性药物，Conc.01 浓度为 500 ng/mL，10 倍梯度稀释，Conc.01-Conc.09 分别排布在 B2-B10，B11 为 0 浓度对照。周围孔加入 100 μ L PBS，以防止边孔蒸发。

孔板排布如下：

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS
B	H_IL11	500 ng/mL	50 ng/mL	5 ng/mL	500 pg/mL	50 pg/mL	5 pg/mL	500 fg/mL	50 fg/mL	5 fg/mL	0	PBS
C	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS
D												
E												
F												
G												
H												

1) 加样步骤

- 在实验前 16-24 h，将细胞从培养瓶中取出，消化离心收集细胞沉淀，使用适量完全培养基重悬细胞，检测细胞活力并计数，再以完全培养基调整细胞浓度为 1.5×10^5 cells/mL。以排枪加 100 μ L 细胞/孔至中间孔。周围的孔加 100 μ L PBS。盖上市盖，于孵箱中孵育过夜使用。
- 使用 1 个无菌 96 孔 V 底板准备药物稀释。
- 每个待测抗体，使用一行（如 B2-B11）。
- 准备母液

抗体名称	储液	母液	配置方法
H_IL11	0.1 mg/mL	0.01 mg/mL	取 2 μ L 储液 + 18 μ L Assay Buffer

- 96 孔 V 底板中，加入 Assay Buffer，各孔体积见下表，如 B2 孔加入 116.11 μ L Assay Buffer，B3-B11 孔，加入 110 μ L Assay Buffer。
- 吸取不同体积的待测样品母液，加入到第一个梯度稀释孔中（如 B2 中加入 6.1 μ L H_IL11），混匀。

母液吸取		梯度稀释孔, 依次从前孔吸取 12.22 μ L, 加入次孔										对照组
	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A												
B	6.1 μ L H_IL11	加入	116.11 μ L	110 μ L								
C												
D												
E												
F												
G												
H												

- g) 从第一个梯度稀释孔 B2 中吸取 12.22 μ L, 加入到第二个梯度稀释孔 B3, 充分混匀。
- h) 以此类推, 直至第 9 个梯度稀释孔 (B10)。
- i) 将步骤 a 孵育过夜的孔板取出, 吸弃 100 μ L 上清。
- j) 加入梯度稀释好的药物, 100 μ L 每孔。
- k) 盖上市盖, 于 37°C CO₂ 培养箱中培养 7 h。
- l) 使用报告基因检测试剂盒, 检测 Luciferase。

2) 报告基因检测

参考报告基因检测说明书。

H_IL11 Reporter 293 Cell Line	0 ng/mL	500 ng/mL	5 fg/mL
	62362	1211575	63772

3) 验证结果

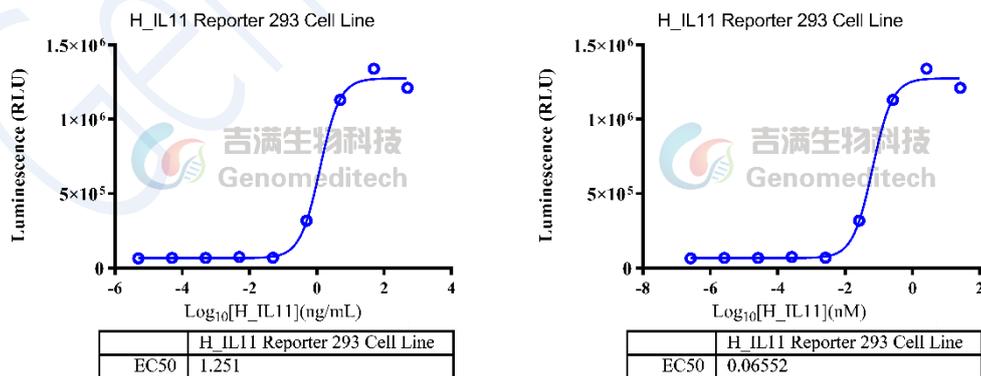


Fig 2. H_IL11 激活验证结果
(右图对药物进行质量浓度和摩尔浓度的换算后绘制)

2. Block 抗体抑制实验

操作步骤可调整优化, 对于本实验, 推荐 H_IL11 Reporter 293 Cell Line 细胞量为 1.5×10^4 cells/孔。本次实验使用 IL11 Protein, Human, Recombinant (19.1 kDa; 以下简称 H_IL11) 作为激活药物(激活浓度使用 5 ng/mL), Anti-Anti-IL-11 hIgG4 Antibody(Hu16E12)作为 block 抗体(150 kDa; 以下简称为 Anti-IL-11)。Conc.01 终浓度为 5 $\mu\text{g/mL}$, 5 倍梯度稀释, Conc.01-Conc.09 分别排布在 B2-B10, B11 为 0 浓度对照。周围孔加入 100 μL PBS, 以防止边孔蒸发。抗体浓度及孔板排布如下:

	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12	
A	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	
B	Anti-IL-11	PBS	5 $\mu\text{g/mL}$	1 $\mu\text{g/mL}$	200 ng/mL	40 ng/mL	8 ng/mL	1.6 ng/mL	320 pg/mL	64 pg/mL	12.8 pg/mL	0	PBS
C		PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	
D													
E													
F													
G													
H													

1) 加样步骤

- 在实验前 16-24 h, 将细胞从培养瓶中取出, 消化离心收集细胞沉淀, 使用适量完全培养基重悬细胞, 检测细胞活力并计数, 再以完全培养基调整细胞浓度为 1.5×10^5 cells/mL。以排枪加 100 μL 细胞/孔至中间孔。周围的孔加 100 μL PBS。盖上板盖, 于孵箱中孵育过夜使用。
- 使用 1 个无菌 96 孔 V 底板准备药物稀释。
- 每个待测抗体, 使用一行 (如 B2-B10)。
- 准备母液

药物名称	储液	母液	配置方法
Anti-IL-11	4.63 mg/mL	0.463 mg/mL	取 2 μL 储液 + 18 μL Assay Buffer
H_IL-11	0.1 mg/mL	0.01 mg/mL	取 2 μL 储液 + 18 μL Assay Buffer

- 96 孔 V 底板中, 加入 Assay Buffer, 各孔体积见下表, 如 B2 孔加入 67.25 μL Assay Buffer, B3-B11 孔, 加入 55 μL Assay Buffer。
- 吸取不同体积的待测样品母液, 加入到第一个梯度稀释孔中 (如 B2 中加入 1.48 μL)

Anti-IL-11), 混匀。

母液吸取		梯度稀释孔, 依次从前孔吸取 13.75 μ L, 加入次孔										对照组	
		1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A													
B	1.48 μ L Anti-IL-11	加入	67.25 μ L	55 μ L									
C													
D													
E													
F													
G													
H													

- g) 从第一个梯度稀释孔 B2 中吸取 13.75 μ L, 加入到第二个梯度稀释孔 B3, 充分混匀。
- h) 以此类推, 直至第 9 个梯度稀释孔 (B10)。
- i) 配置激活药物 H_IL11 (2 \times 激活浓度), 取 0.7 μ L 稀释后的母液, 加入到 695.8 μ L Assay Buffer 中, 混匀。
- j) 将配置好的激活剂加入梯度稀释的抗体中, 每孔加入 55 μ L 混匀, 盖上盖板放入培养箱孵育 1 h。
- k) 1 h 后将步骤 a 孵育过夜的细胞孔板取出, 每孔吸弃 100 μ L 上清。加入步骤 j 孵育好的混合溶液, 100 μ L 每孔。
- l) 盖板上盖, 于 37 $^{\circ}$ C CO₂ 培养箱中培养 7 h。
- m) 使用报告基因检测试剂盒, 检测 Luciferase。

2) 报告基因检测

参考报告基因检测说明书。

H_IL11 Reporter 293 Cell Line	H_IL11+0 μ g/mL Anti-IL-11	H_IL11+5 μ g/mL Anti-IL-11	H_IL11+ 12.8 μ g/mL Anti-IL-11
	1102863	75694	1117368

3) 验证结果

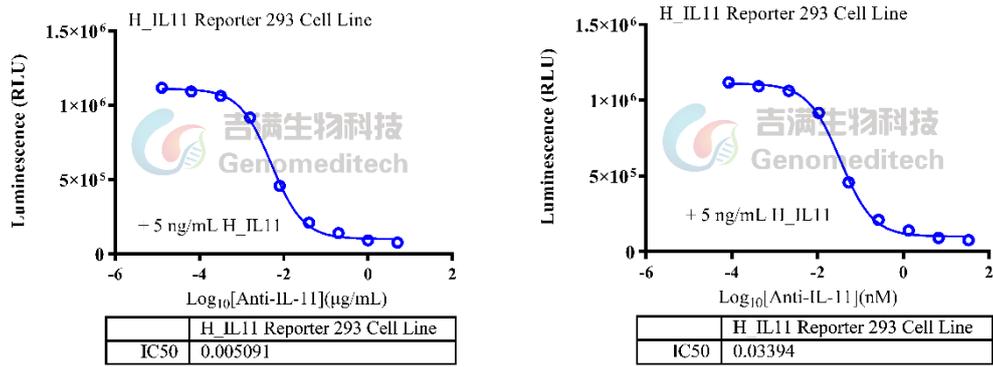


Fig 3. Anti-IL-11 Antibody block 抑制结果
 (右图对抗体进行质量浓度和摩尔浓度的换算后绘制)

使用许可协议:

吉满生物将其许可材料的所有知识产权，独占的、不可转让的和不可发放分许可的权利授予给被许可人；吉满生物将保留许可材料、细胞系历史包、子代、包括修改材料中许可材料的所有权。

在吉满生物和被许可方之间，被许可方不允许以任何方式修改细胞系。被许可方不得分享、分发、出售、再授权或以其他方式将被许可材料、子代提供给其它实验室、部门、研究机构、医院、大学或生物技术公司等第三方非基于外包被许可人的研究目的而使用。

详情请参考吉满细胞系授权协议。

Genomeditech