

产品手册

IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line

IL-4/IL-13 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：V2.8.8

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.	IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 细胞复苏.....	6
2.	IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 细胞传代.....	6
3.	IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 细胞冻存.....	6
六、	使用方法.....	7
实验 1.	IL-4/IL-13 蛋白激活实验.....	7
1)	加样步骤.....	7
2)	报告基因检测.....	8
3)	验证结果.....	9
实验 2.	IL-4 激活, IL-4R 抗体 Block 实验.....	10
1)	加样步骤.....	10
2)	报告基因检测.....	11
3)	验证结果.....	12
实验 3.	IL-13 激活, IL-4R 抗体 Block 实验.....	12
1)	验证结果.....	12
实验 4.	IL-4 激活, IL-4 抗体 Block 实验.....	13
1)	加样步骤.....	13
2)	报告基因检测.....	14
3)	验证结果.....	15
附录 1	传代稳定性.....	16
附录 2	功能细胞系流式结果.....	17
使用许可协议:	18

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-C01511	IL-4/IL-13 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-C01511	IL-4/IL-13 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

白介素-4 (IL-4) 是一种细胞因子, 对 Th0 分化为 Th2 细胞至关重要, 后者具有抗炎特性。此外 IL-4 主要 Th2 细胞分泌, 因此形成了 Th2 细胞环路。IL-4 的其他重要功能包括促进 B 细胞的增殖和分化, 以及诱导免疫球蛋白 E 抗体的合成, 因此该抗体在过敏反应中起到重要作用。此外, IL-4 诱导巨噬细胞极化为抗炎 M2 表型, 这有助于减少病理性炎症的发生。信号主要通过 IL-4 与 IL-4R α 和 γ c 结合, 激活下游信号通路。

细胞因子 IL-13 具有与 IL-4 相似的生物学特性, 由包括 Th2 细胞在内的 T 细胞产生。IL-13R 信号通路相当复杂, 涉及 IL-13R α 1、13R α 2、4R α 和 γ c 的组合, 同样也激活下游信号通路。

吉满生物 IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 报告基因细胞系, 当 IL-4 或 IL-13 与受体结合后激活下游信号通路, 从而激活荧光素酶 (Luciferase) 的表达。该细胞可用于 IL-4、IL-13 相关药物的体外效果评价。

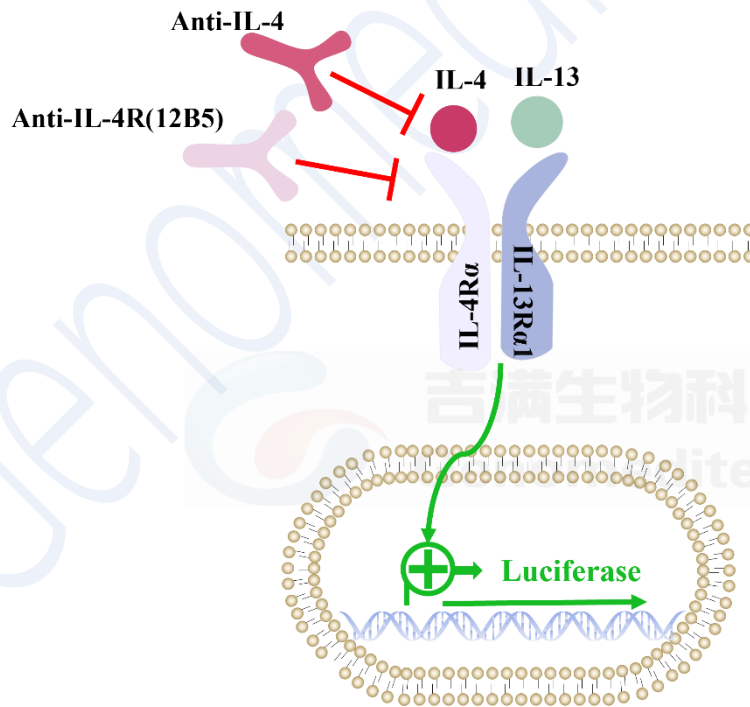


Fig 1. IL-4/IL-13 通路示意图

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+0.75 $\mu\text{g}/\text{mL}$ Puromycin+4 $\mu\text{g}/\text{mL}$ Blasticidin
细胞冻存培养基:	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.
Puromycin	25 mg	Genomeditech/GM-040401-1
Blasticidin	10 mg	Genomeditech/GM-040404-1
Pen/Strep	100 mL	Thermo/15140-122
Fetal Bovine Serum	500 mL	Thermo/10099141
DMEM	500 mL	Vivacell/C3110-0500
96 Well Clear V-Bottom Tissue Culture	96-well	Corning/3894
96 well round well culture plate	96-well	NEST/701001
96 well White Flat Bottom Polystyrene	96-well	Corning/3912
Not Treated Microplate		
Luciferase Assay Kit	100 tests	Genomeditech/GM-040501A
Recombinant Human IL-4	/	R&D SYSTEMS/204-IL/CF
Human IL13 Protein	/	Sino Biological/10369-HNAC
Human IL-4 Antibody	/	R&D SYSTEMS/MAB204
Anti-IL-4R hIgG1 Antibody	/	Genomeditech/GM-46268AB

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. IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 细胞复苏

- a) 37°C水浴锅预热培养基，加入预热后的完全培养基 5 mL 至 15 mL 离心管。
- b) 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不断摇动至融化。
- c) 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，800 rpm，离心 3 min，使细胞沉淀，弃上清。
- d) 使用 1 mL 完全培养基重悬，可取出部分使用台盼蓝染色计数活细胞。
- e) 通过补加完全培养基的形式，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。

2. IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 细胞传代

- a) 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。
- b) 将皿或培养瓶中的培养液弃去，10 cm 皿加 2 mL PBS 润洗 1 次。
- c) 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。
- d) 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 左右完全培养液混匀终止消化，将细胞小心吹打下来，800 rpm 室温离心 3 min。
- e) 弃上清，细胞沉淀用完全培养液重悬，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%）。

3. IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 细胞冻存

- a) 使用 800 rpm，3 min 离心收集细胞。
- b) 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。
- c) 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。

六、使用方法

实验 1. IL-4/IL-13 蛋白激活实验

操作步骤可调整优化，对于本实验，推荐 IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 细胞量为 2×10^4 cells/孔。本次实验使用 IL-4 (15 kDa) 及 IL-13 (12.5 kDa) 作为阳性药物，IL-4: Conc.01 浓度为 10 ng/mL，4 倍梯度稀释，IL-13: Conc.01 浓度为 1 μ g/mL，4 倍梯度稀释。以 IL-4 为例，Conc.01-Conc.09 分别排布在 C2-C10，C11 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	IL-13	PBS	1 μ g/mL	250 ng/mL	62.5 ng/mL	15.63 ng/mL	3.91 ng/mL	976.56 pg/mL	244.14 pg/mL	61.04 pg/mL	15.26 pg/mL	3.81 pg/mL	0
C	IL-4	PBS	10 ng/mL	2.5 ng/mL	625 pg/mL	156.25 pg/mL	39.06 pg/mL	9.77 pg/mL	2.44 pg/mL	610.35 fg/mL	152.59 fg/mL	0	PBS
D		PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS
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 2×10^5 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。
- 使用无菌 96 孔 V 底板准备药物稀释。
- 对于待测样品，使用一行（如 B 行，单重复可以检测 6 个药物）。
- 母液配置

药物名称	储液	母液	配置方法
IL-4	150 μ g/mL	0.15 μ g/mL	取 2 μ L 储液+1998 μ L Assay Buffer
IL-13	0.25 mg/mL	0.025 mg/mL	取 2 μ L 储液+18 μ L Assay Buffer

- e) 加入 Assay Buffer, 各孔体积见下表。以 IL-4 为例, 如 C2 孔中加入 136.9 μL 的 Assay buffer, C3-C11 加入 110 μL 的 Assay Buffer。以 IL-13 为例, 如 B2 孔中加入 140.8 μL 的 Assay buffer, B3-B12 加入 110 μL 的 Assay Buffer
- f) 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 C2 中加入 9.78 μL IL-4)。

母液吸取		梯度稀释孔, 依次从前孔吸取 36.7 μL 加入次孔										
	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A												
B	5.87 μL IL-13	加入	140.8 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL
C	9.78 μL IL-4	加入	136.9 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	对照孔
D											对照孔	
E												
F												
G												
H												

- g) 从第一个梯度稀释孔 (如 C2) 中吸取 36.67 μL 液体, 加入到第二个梯度稀释孔中 (如 C3), 充分混匀。
- h) 以此类推, 直至第 9 个梯度稀释孔 (C10) (IL-13 到第 10 个梯度稀释孔 (B11))。
- i) 将步骤 a 孵育过夜的孔板取出, 每孔吸弃 90 μL 培养基。
- j) 将之前准备好的梯度稀释液每孔加入 100 μL 。
- k) 盖上检测板盖, 于 37°C CO₂ 培养箱中培养 7 h。
- l) 收样检测 Luciferase。

2) 报告基因检测

参考报告基因检测说明书。

IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line (IL-4)	PBS Control	10 ng/mL	152.59 fg/mL
	935	166339	899
IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line (IL-13)	PBS Control	1 $\mu\text{g}/\text{mL}$	3.81 pg/mL
	915	107149	535

3) 验证结果

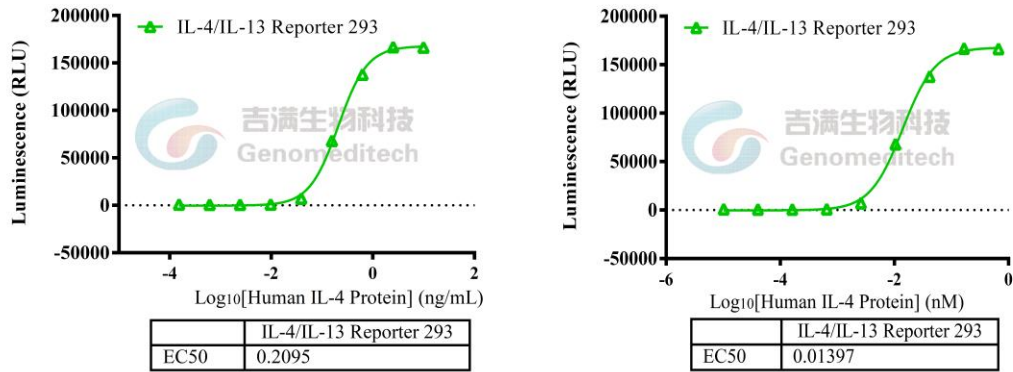


Fig 2. IL-4 激活功能验证结果

(右图对药物进行质量浓度和摩尔浓度的换算后绘制)

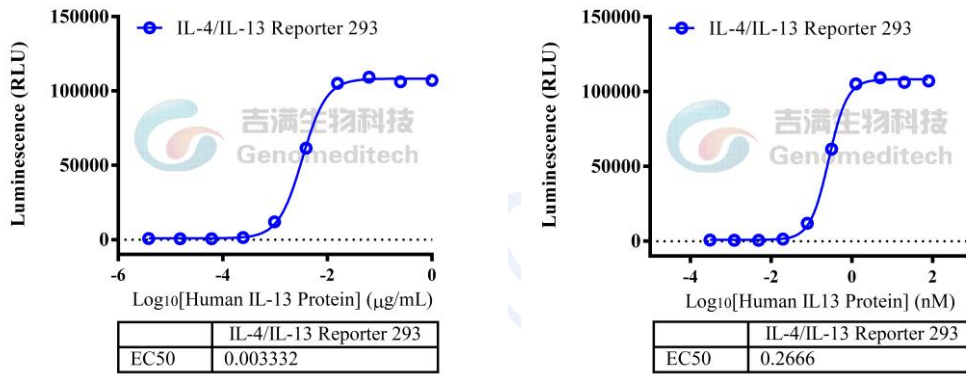


Fig 3. IL-13 激活功能验证结果

(右图对药物进行质量浓度和摩尔浓度的换算后绘制)

实验 2. IL-4 激活, IL-4R 抗体 Block 实验

操作步骤可调整优化, 对于本实验, 推荐 IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 细胞量为 2×10^4 cells/孔, IL-4 蛋白 (15 kDa) 激活浓度为 0.2 ng/mL。本次实验使用 Anti-IL-4R hIgG1 Antibody (以下简称为: Anti-IL-4R; 150 kDa) 作为阳性 Block 抗体, Conc.01 浓度为 50 $\mu\text{g/mL}$, 3 倍梯度稀释, Conc.01-Conc.14 分别排布在 B2-C5, C6 为 0 浓度对照。周围孔加入 100 μL 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	Anti-IL-4R	50 $\mu\text{g/mL}$	16.67 $\mu\text{g/mL}$	5.56 $\mu\text{g/mL}$	1.85 $\mu\text{g/mL}$	617.28 ng/mL	205.76 ng/mL	68.59 ng/mL	22.86 ng/mL	7.62 ng/mL	2.54 ng/mL	PBS
C	Anti-IL-4R	846.75 $\mu\text{g/mL}$	282.25 $\mu\text{g/mL}$	94.08 $\mu\text{g/mL}$	31.36 $\mu\text{g/mL}$	0	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS
D	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS					
E												
F												
G												
H												

1) 加样步骤

- 在实验前 20-24 h, 将细胞从培养瓶中消化下来, 以新鲜培养基重悬细胞, 检测细胞活力并计数。离心 130–200 $\times g$ (根据不同细胞可调整转速) 收集细胞, 再以新鲜培养基调整细胞浓度为 2×10^5 cells/mL。以排枪加 100 μL 细胞/孔至中间孔。周围的孔加 100 μL PBS。盖上班盖, 于孵箱中孵育过夜。
- 使用无菌 96 孔 V 底板准备药物稀释。
- 对于待测样品, 使用一行 (如 B 行, 单重复可以检测 6 个药物)。
- 加入 Assay Buffer, 各孔体积见下表。如 B2 孔中加入 78.7 μL 的 Assay buffer, B3-C6 加入 55 μL 的 Assay Buffer。
- 母液配置

药物名称	储液	母液	配置方法
Anti-IL-4R	2.15 mg/mL	/	直接使用储液

- 吸取 3.84 μL 待测样品母液, 加入到第一个梯度稀释孔中 (如 B2), 混匀。

母液吸取		梯度稀释孔, 依次从前孔吸取 27.5 μL , 加入次孔											
		1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A													
B	3.84 μL Anti-IL-4R	加入	78.7 μL	55 μL	55 μL	55 μL	55 μL	55 μL	55 μL	55 μL	55 μL	55 μL	
C	B11 孔	加入	55 μL	55 μL	55 μL	55 μL	55 μL						
D							对照孔						
E													
F													
G													
H													

- g) 从第一个梯度稀释孔 (如 B2 孔) 中吸取 27.5 μL 液体, 加入到第二个稀释孔中 (如 B3), 充分混匀。对于不同浓度的药物, 首孔加入药物量不同, 首孔后的梯度稀释操作是相同的, 可以使用排枪进行实验。
- h) 以此类推, 直至 C5 孔, C6 为不加抗体的对照。
- i) 将装有稀释好的药物的多孔板盖上盖板。
- j) 步骤 a 接种过夜的靶细胞, 每孔吸弃 90 μL 培养基。
- k) 将之前准备好的抗体梯度稀释液每孔加入 50 μL , 放入培养箱孵育 1 h。
- l) 取出培养箱中的孔板, 每孔中加入 50 μL 的稀释到 0.4 ng/mL 浓度的 IL-4 蛋白, 盖上检测板盖, 于 37°C CO₂ 培养箱继续孵育 7 h。
- m) 收样检测 Luciferase。

2) 报告基因检测

参考报告基因检测说明书。

IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line	IL-4+	IL-4+	IL-4+
	No Ab Control	50 $\mu\text{g}/\text{mL}$ Anti-IL-4R	31.36 pg/mL Anti-IL-4R
	68063	557	61150

3) 验证结果

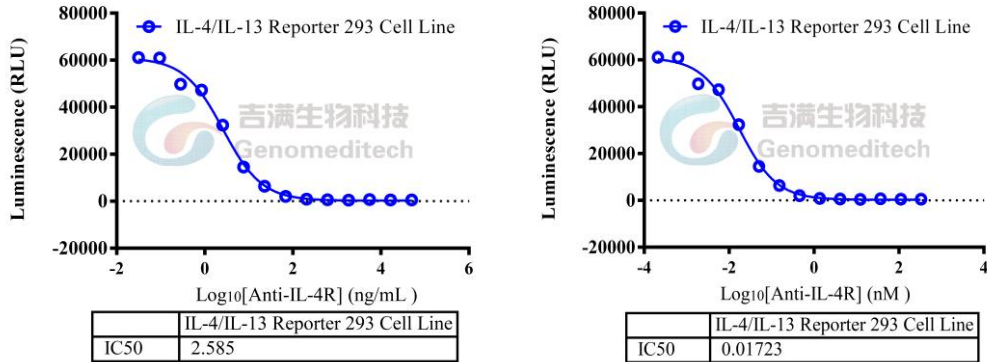


Fig 4. IL-4 protein 激活, Anti-IL-4R Block 功能验证结果
 (右图对抗体进行质量浓度和摩尔浓度的换算后绘制)

实验 3. IL-13 激活, IL-4R 抗体 Block 实验

操作步骤可调整优化, 对于本实验, 推荐 IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 细胞量为 1.5×10^4 cells/孔, IL-13 蛋白 (12.5 kDa) 激活浓度为 3.3 ng/mL。本次实验使用 Anti-IL-4R hIgG1 Antibody (150 kDa) 作为阳性 Block 抗体, 首孔浓度为 50 μ g/mL, 3 倍梯度稀释, 其他加样步骤, 参考实验 2。

1) 验证结果

IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line	IL-13+ No Ab Control	IL-13+ 50 μ g/mL Anti-IL-4R	IL-13+ 31.36 pg/mL Anti-IL-4R
	287011	2207	277501

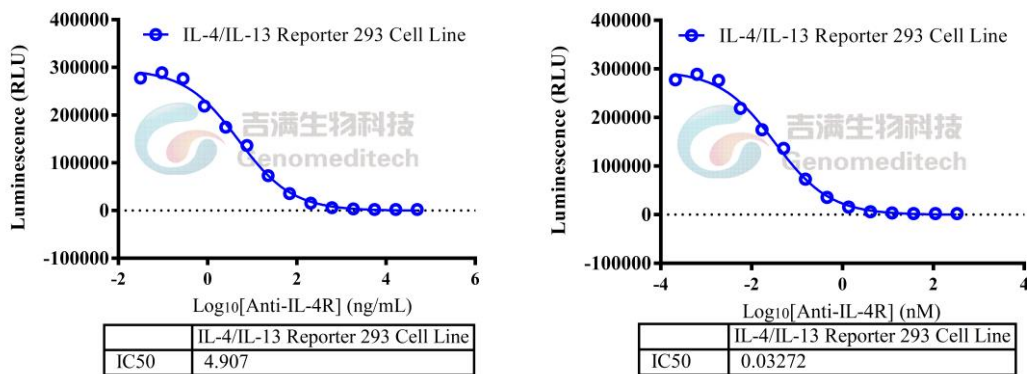


Fig 5. IL-13 Protein 激活, Anti-IL-4R Block 功能验证结果
 (右图对抗体进行质量浓度和摩尔浓度的换算后绘制)

实验 4. IL-4 激活, IL-4 抗体 Block 实验

操作步骤可调整优化, 对于本实验, 推荐 IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 细胞量为 1.5×10^4 cells/孔, IL-4 蛋白 (15 kDa) 激活浓度为 0.2 ng/mL。本次实验使用 Human IL-4 Antibody (150 kDa) 作为阳性 Block 抗体, Conc.01 浓度为 50 $\mu\text{g/mL}$, 3 倍梯度稀释, Conc.01-Conc.14 分别排布在 B2-C5, C6 为 0 浓度对照。周围孔加入 100 μL 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	Human IL-4 Antibody	PBS	50 $\mu\text{g/mL}$	16.67 $\mu\text{g/mL}$	5.56 $\mu\text{g/mL}$	1.85 $\mu\text{g/mL}$	617.28 ng/mL	205.76 ng/mL	68.59 ng/mL	22.86 ng/mL	7.62 ng/mL	2.54 ng/mL	PBS
C	Human IL-4 Antibody	PBS	846.75 $\mu\text{g/mL}$	282.25 $\mu\text{g/mL}$	94.08 $\mu\text{g/mL}$	31.36 $\mu\text{g/mL}$	0	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS
D		PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS	PBS					
E													
F													
G													
H													

1) 加样步骤

- 在实验前 20-24 h, 将细胞从培养瓶中消化下来, 以新鲜培养基重悬细胞, 检测细胞活力并计数。离心 130–200 $\times g$ (根据不同细胞可调整转速) 收集细胞, 再以新鲜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。盖上市盖, 于孵箱中孵育过夜。
- 使用无菌 96 孔 V 底板准备药物稀释。
- 对于待测样品, 使用一行 (如 B 行, 单重复可以检测 6 个药物)。
- 加入 Assay Buffer, 各孔体积见下表。如 B2 孔中加入 66 μL 的 Assay buffer, B3-C6 加入 55 μL 的 Assay Buffer。
- 母液配置

药物名称	储液	母液	配置方法
Human IL-4 Antibody	0.5 mg/mL	/	直接使用储液

- 吸取 16.5 μL 待测样品母液, 加入到第一个梯度稀释孔中 (如 B2), 混匀。

母液吸取		梯度稀释孔，依次从前孔吸取 27.5 μ L，加入次孔											
		1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A													
B	16.5 μ L Human IL-4 Antibody	加入	66 μ L	55 μ L	55 μ L	55 μ L	55 μ L	55 μ L	55 μ L	55 μ L	55 μ L	55 μ L	
C	B11 孔	加入	55 μ L	55 μ L	55 μ L	55 μ L	55 μ L						
D							对照孔						
E													
F													
G													
H													

- g) 从第一个梯度稀释孔（如 B2 孔）中吸取 27.5 μ L 液体，加入到第二个稀释孔中（如 B3），充分混匀。对于不同浓度的药物，首孔加入药物量不同，首孔后的梯度稀释操作是相同的，可以使用排枪进行实验。
- h) 以此类推，直至 C5 孔，C6 为不加抗体的对照。
- i) 在 1 个 96 孔 V 底板中加入 52 μ L 稀释到 0.4 ng/mL IL-4 蛋白稀释液。
- j) 将抗体稀释液分别加入到上一步准备好的激活剂孔板中，52 μ L 每孔。
- k) 室温混合孵育 1 h。
- l) 步骤 a 接种过夜的靶细胞，每孔吸弃 90 μ L 培养基。
- m) 每孔加入 100 μ L 准备好的抗体-药物混合液。
- n) 盖上检测板盖，于 37°C CO₂ 培养箱孵育 6 h。
- o) 收样检测 Luciferase。

2) 报告基因检测

参考报告基因检测说明书。

IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line	IL-4+ No Ab Control	IL-4+ 50 μ g/mL Anti-IL4	IL-4+ 31.36 pg/mL Anti-IL4
	179909	2715	150549

3) 验证结果

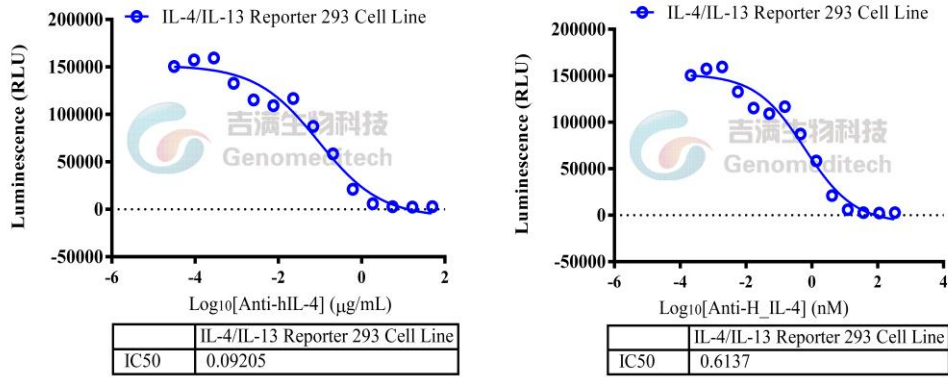


Fig 6. IL-4 Protein 激活, Anti-IL-4 Block 功能验证结果
 (右图对抗体进行质量浓度和摩尔浓度的换算后绘制)

附录 1 传代稳定性

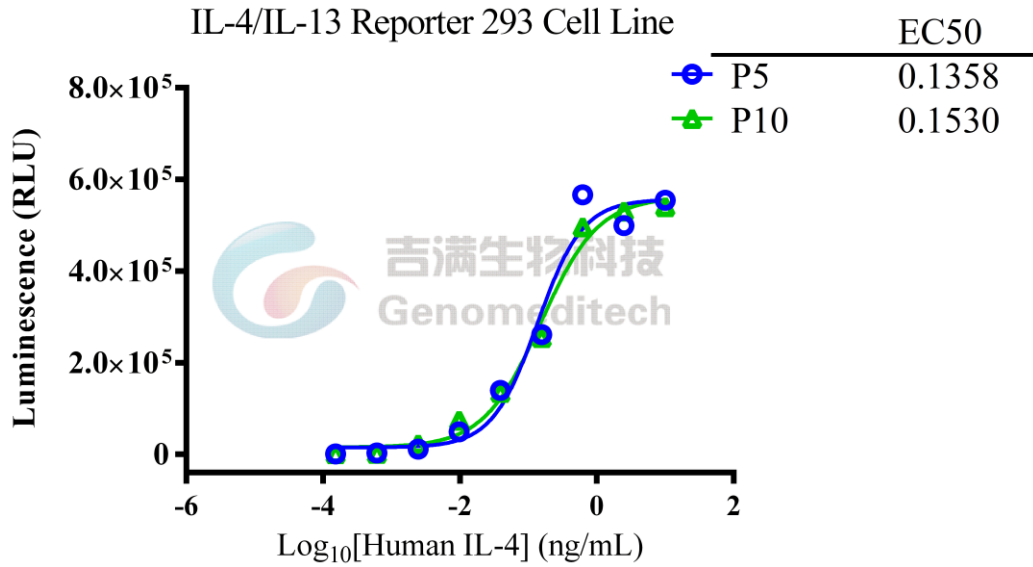


Fig 7. IL-4/IL-13 Reporter 293 Cell Line 的 P5~P10 代的传代稳定性数据

附录 2 功能细胞系流式结果

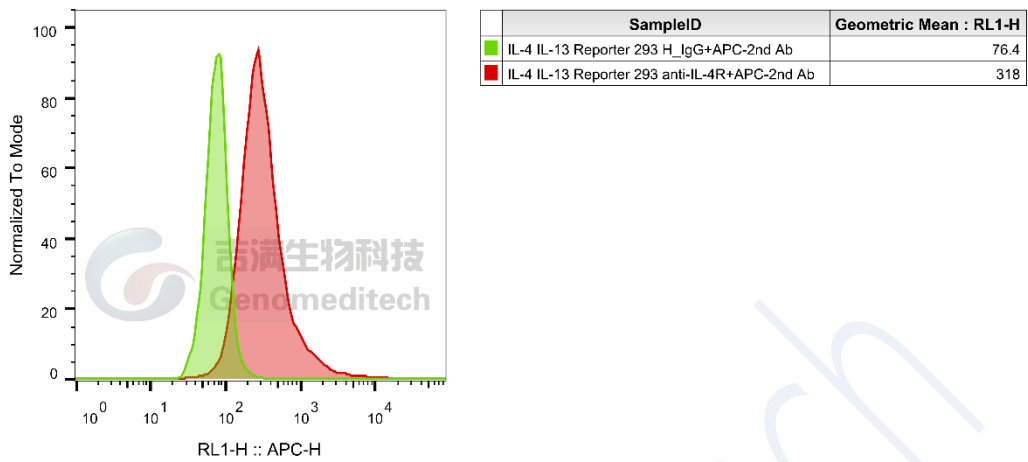


Fig 8. 使用 Anti-IL-4R hIgG1 Antibody(12B5) (Genomeditech/GM-46268AB) 验证功能细胞表达结果

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