

产品手册

H_IL-12 Reporter 293 DDX35TM Cell Line

H_IL-12 Reporter 293 DDX35TM 细胞系

For research use only!

本品仅供科研使用，严禁用于治疗！

版本号：V2.9.240521

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、	传代稳定性.....	5
五、	材料准备.....	6
1.	细胞培养、冻存、复苏试剂准备.....	6
2.	试剂耗材准备.....	6
六、	细胞复苏、传代、冻存.....	7
1.	细胞复苏.....	7
2.	细胞传代（以 10 cm 皿为例）.....	7
3.	细胞冻存.....	7
使用方法（示例）.....		8
1.	Assay 验证实验.....	8
1)	加样步骤.....	8
2)	报告基因检测.....	9
3)	验证结果.....	9
使用许可协议：.....		10

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-C26022	H_IL-12 Reporter 293 DDX35 TM Cell Line	5E6 Cells/mL

组成成分

产品编号	产品名称	规格	数量	储存
GM-C26022	H_IL-12 Reporter 293 DDX35 TM 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 12 (IL-12) 是一种白细胞介素, 由树突状细胞、巨噬细胞、中性粒细胞和人 B 淋巴母细胞(NC-37) 响应抗原刺激而自然产生。IL-12 属于白介素 12 家族。IL-12 家族的独特之处在于包含唯一的异二聚体细胞因子, 其中包括 IL-12、IL-23、IL-27 和 IL-35。

IL-12 是由两个独立的基因 IL-12A (p35) 和 IL-12B (p40)编码的异二聚体细胞因子。

IL-12 受体是异源二聚体, 由 IL-12R β 1 和 IL-12R β 2 组成。三者(IL-12、IL-12R β 1 和 IL-12R β 2) 结合形成的受体复合物的可以促进受体相关激酶的磷酸化以及 IL-12R β 2 细胞质尾部的信号转导结合位点的磷酸化。此 IL-12R β 2 结合位点的磷酸化导致下游信号通路磷酸化并易位进入细胞核。

吉满生物 H_IL-12 Reporter 293 DDX35TM Cell Line 报告基因细胞系, 是通过海量单克隆, 多轮单克隆等筛选, 获得的具有高稳定特性同时兼具高灵敏性、高倍率性的优选单克隆。可以满足客户批量建库、放行实验等标准。

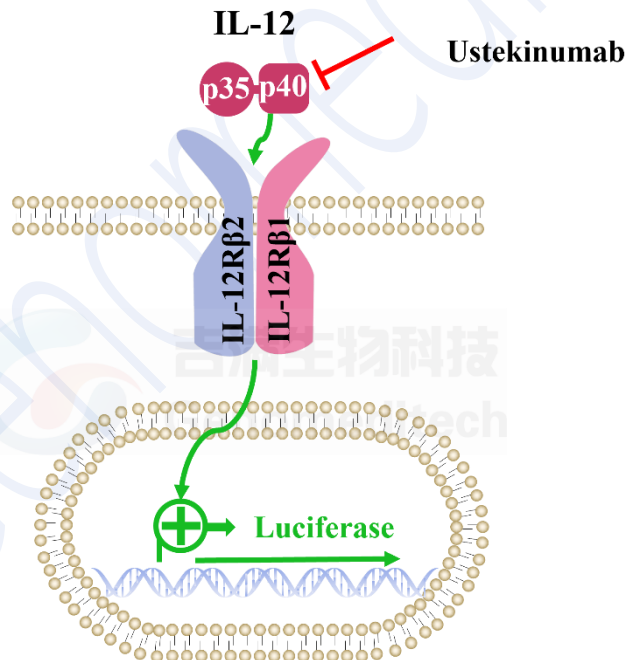


Fig 1.IL12 信号通路图

四、 传代稳定性

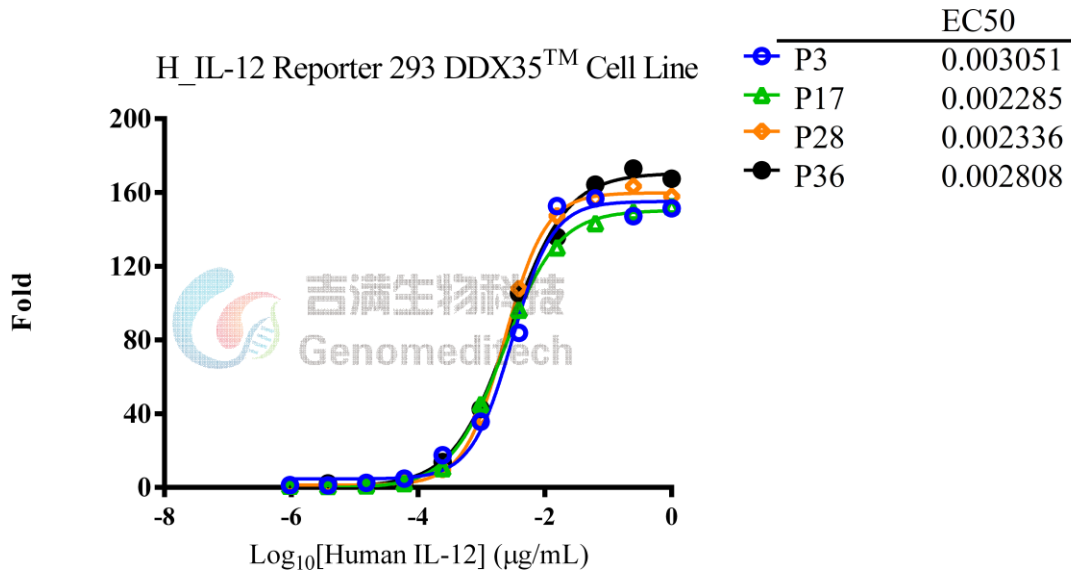


Fig 2. 制备 Human H_IL-12 梯度稀释液；提前 16-24 h 配置 H_IL-12 Reporter 293 DDX35™ Cell Line (Genomeditech/# GM-C26022)，每孔细胞量 1.5×10^4 个。将过夜培养的细胞吸弃上清，加入稀释好的 Human H_IL-12，孵育 7 h 后检测 Luciferase 数值，使用 GraphPad 系统进行数据分析，纵坐标转换为倍率。结果显示，不同代次间倍率、EC50 数值稳定。

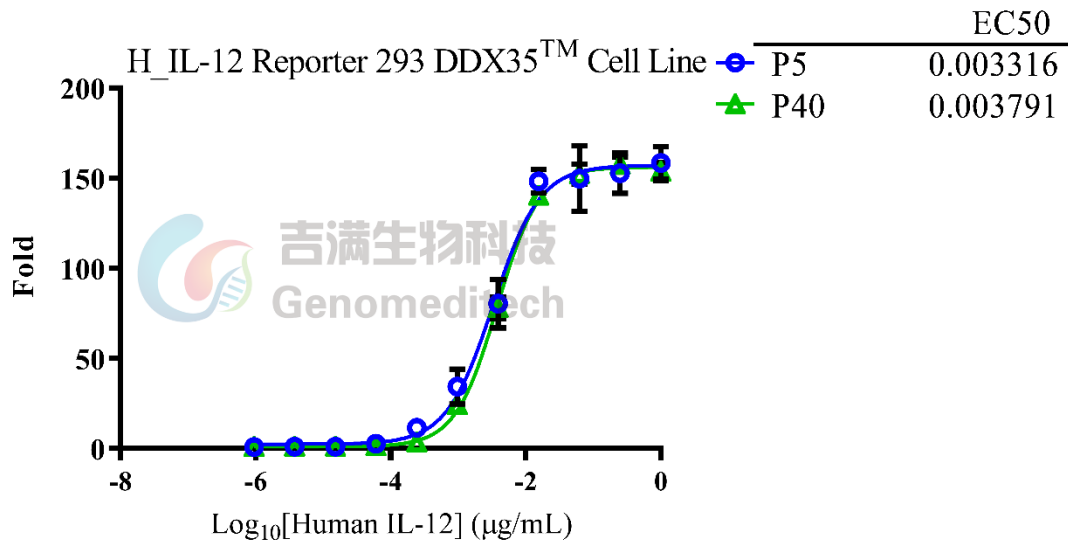


Fig 3. 制备 Human H_IL-12 梯度稀释液；提前 16-24 h 配置 H_IL-12 Reporter 293 DDX35™ Cell Line (Genomeditech/# GM-C26022)，每孔细胞量 1.5×10^4 个。将过夜培养的细胞吸弃上清，加入稀释好的 Human H_IL-12。3 复孔，孵育 7 h 后检测 Luciferase 数值，使用 GraphPad 系统进行显著性数据分析，纵坐标转换为倍率。结果显示，P5 代与 P40 代倍率、EC50 数值稳定。

五、 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+0.75 $\mu\text{g}/\text{mL}$ Puromycin+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.
Puromycin	25 mg	Genomeditech/GM-040401-1
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/A0500-3010
DMEM	500 mL	gibco/C11995500BT
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		
H_IL-12 Protein, Human, Recombinant (His Tag)	5 μg	SinoBiological/CT011-H08H
GMOne-Step Luciferase Reporter Gene Assay Kit	1000T	Genomeditech/GM-040503C

重要仪器

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

六、 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， $176 \times g$ ，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 $176 \times g$ ，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， $176 \times g$ 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。

使用方法（示例）

1. Assay 验证实验

操作步骤可根据示例调整优化,对于本次实验,推荐 H_IL-12 Reporter 293 DDX35™ Cell Line 细胞量为 1.5×10^4 cells/孔。本次实验使用 H_IL-12 Protein, Human, Recombinant (His Tag) (60.1 kDa; 以下简称 H_IL12) 作为阳性药物, Conc.01 浓度为 $1 \mu\text{g/mL}$, 4 倍梯度稀释, Conc.01-Conc.11 分别排布在 B1-B11, B12 为 0 浓度对照。周围孔加入 $100 \mu\text{L}$ PBS, 以防止边孔蒸发。

孔板布局:

	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_IL12 $1 \mu\text{g/mL}$	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	953.67 fg/mL	0
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 $100 \mu\text{L}$ 细胞/孔至中间孔。周围的孔加 $100 \mu\text{L}$ PBS。盖板上盖, 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。
- 每个待测样品, 使用一行 (如 B1-B11)。
- 母液准备

药物名称	储液	母液	配置方法
H_IL12	0.1 mg/mL	/	直接使用储液

- 96 孔 V 底板中, 加入 Assay Buffer, 各孔体积见下表, 如 B2 孔加入 $145.2 \mu\text{L}$ Assay Buffer, B2-B12 孔, 加入 $110 \mu\text{L}$ 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 B1 中加入 1.5 μL H_IL12），混匀。

母液吸取	梯度稀释孔，依次从前孔吸取 36.7 μL ，加入次孔											对照组	
	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11		12
1.5 μL H_IL12	145.2 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL	110 μL

- g) 从第一个稀释孔 B1 中吸取 36.7 μL ，加入到第二个稀释孔 B2，充分混匀。
h) 以此类推，直至第 11 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 100 μL 上清。
j) 加入梯度稀释好的药物，100 μL 每孔。
k) 盖上班盖，于 37 $^{\circ}\text{C}$ CO_2 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_IL-12 Reporter 293 DDX35 TM Cell Line	0 $\mu\text{g}/\text{mL}$	1 $\mu\text{g}/\text{mL}$	953.67 fg/mL
	61635	15250583	75282

3) 验证结果

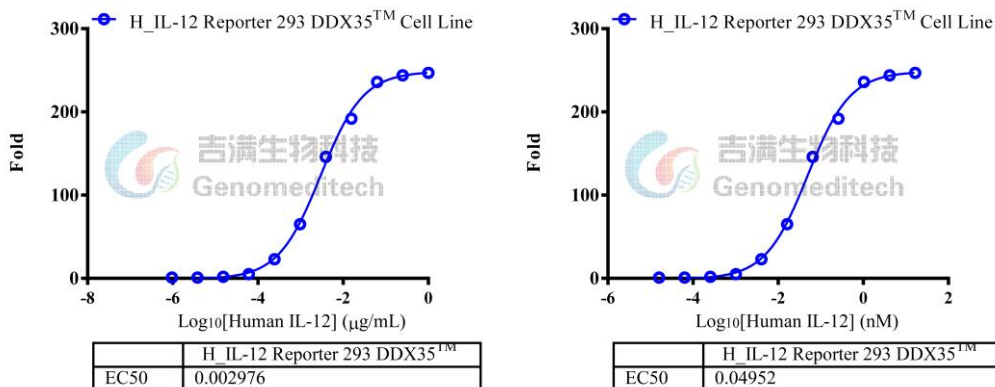


Fig 4. Human H_IL-12 验证结果（右图对药物进行质量浓度和摩尔浓度的换算后绘制）纵坐标转换为倍率。

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