

产品手册

Nipah(Malaysia) Luciferase Pseudotyped Virus

Nipah(Malaysia) Luciferase 假病毒

For research use only!

本品仅供科研使用，严禁用于治疗！

版本号：V1.0.0

一、产品基本信息及组分

基本信息

| 产品编号 | 产品名称 |
|--------------|--|
| GM-0220PV202 | Nipah(Malaysia) Luciferase Pseudotyped Virus |

组成成分

| 组分编号 | 产品名称 | 储存 | 编号/规格 | |
|-----------------|---|-------|------------------|-------------------|
| | | | GM-0220PV202-96T | GM-0220PV202-960T |
| GM-100600PLV-50 | Nipah(Malaysia) Pseudotyped Virus (GFP-Luciferase) | -80°C | 50 μL/管*2 管 | 50 μL/管*20 管 |

二、包装、运输及储存

1. 假病毒产品干冰运输，-80°C储存。（保存时间以 12 个月以内为宜，如保存时间过长，使用前请重新检测病毒滴度）
2. 请收到产品立即确认产品是否为冻存状态，并立即存入-80°C冰箱。

三、原理描述

尼帕病毒（Nipah virus, NiV）是一种重要的人畜共患病原体，与严重的急性呼吸道感染和脑炎等多种疾病有关。该病毒属于副黏液病毒科假病毒属，是一种包膜的单股负链 RNA 病毒。尼帕病毒表面具有两种主要的糖蛋白——融合蛋白（F 蛋白）和附着蛋白（G 蛋白）。G 蛋白负责病毒对宿主细胞的识别和附着，具有较强的型别特异性；F 蛋白在不同毒株中结构较为保守，主要介导病毒包膜与宿主细胞膜的融合，两者在病毒颗粒形成和感染过程中共同起到促进病毒进入宿主细胞、介导病毒传播的重要作用。

Nipah(Malaysia) Luciferase Pseudotyped Virus 包装有 G (AAK29088.1) 和 F (AAK29087.1)蛋白，含有萤火虫荧光素酶基因。该假病毒为复制缺陷型病毒，感染后不能产生新的病毒颗粒，安全性高，结构高度类似真病毒，可用于中和抗体滴度测定、抑制剂筛选、病毒入侵研究以及 Nipah virus 疫苗开发。

Nipah(Malaysia) Luciferase 假病毒包含病毒的中和抗原，并具有感染细胞的能力。当样品具有中和活性时，与假病毒作用后，其感染细胞的能力会减弱。通过多功能酶标仪测量每个孔的荧光素酶表达量，将待测样品孔的数值与假病毒对照组进行比较，可以判断样品是否

具有中和活性，并计算样品的有效作用浓度。中和抗体滴度是指在 50%假病毒被抑制时，抗体稀释倍数的倒数

四、 感染能力

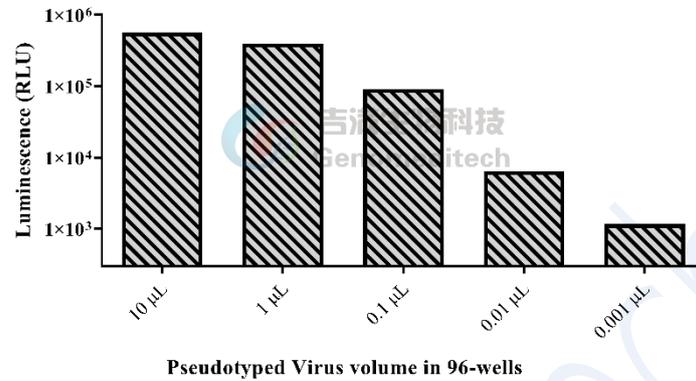


图1 吉满 Nipah(Malaysia)假病毒感染 HEK-293T 测定 Luciferase 数值

五、 使用方法

因细胞表面受体表达情况不同、细胞培养状态不同、实验环境的差异等，假病毒量、受体细胞量、细胞密度、抗体或血清的用量均需进行预实验优化操作步骤以获得更好的结果。

中和验证实验

操作步骤可调整优化，对于本实验，推荐 HEK-293T 细胞量为 1×10^4 Cells/孔。本次实验使用 Anti-NiV hIgG1 Antibody(41-6) (以下简称 Anti-NiV) 作为中和抗体，母液浓度为 100 µg/mL，Conc.01 终浓度为 10 µg/mL，4 倍梯度稀释；病毒使用 1µL/孔。Conc.01-Conc.11 分别排布在 B1-B11，B12 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-NiV 10 µg/mL | 2.5 µg/mL | 625 ng/mL | 156.3 ng/mL | 39.1 ng/mL | 9.77 ng/mL | 2.44 ng/mL | 610.4 pg/mL | 152.6 pg/mL | 38.15 pg/mL | 9.54 pg/mL | 0 |
| C | PBS | PBS | PBS | PBS | PBS | PBS | PBS | PBS | PBS | PBS | PBS | PBS |
| D | | | | | | | | | | | | |
| E | | | | | | | | | | | | |
| F | | | | | | | | | | | | |
| G | | | | | | | | | | | | |
| H | | | | | | | | | | | | |

1) 细胞准备

在实验前 20-24 h, 将细胞从培养皿中消化下来, 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 1×10^5 cells/mL。以排枪加 100 μ L Cells /孔至中间 12 个孔。周围的孔加 100 μ L PBS。盖上板盖, 于孵箱中孵育过夜。

2) 抗体稀释

- 使用无菌 96 孔 U 底板准备抗体稀释。
- 对于待测样品, 使用一行 (如 B 行, 单重复可以检测 6 个抗体)
- 加入 Assay Buffer (基础培养基含 10% FBS), 各孔体积见下表。如 B1 孔中加入 58.67 μ L 的 Assay buffer, B2-B12 加入 55 μ L 的 Assay Buffer。
- 吸取 14.67 μ L 待测样品母液, 加入到第一个梯度稀释孔中 (如 B1), 混匀。

| | 母液吸取 | 梯度稀释孔, 依次从前孔吸取 18.33 μ L, 加入次孔 | | | | | | | | | | 对照孔 | |
|---|---------------------------------|------------------------------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|
| | | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 | 11 | 12 |
| A | | | | | | | | | | | | | |
| B | 14.67 μ L Anti-NiV 加入 | 58.67 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 | 55 μ L | 55 μ L |
| C | | | | | | | | | | | | | |
| D | | | | | | | | | | | | | |
| E | | | | | | | | | | | | | |
| F | | | | | | | | | | | | | |
| G | | | | | | | | | | | | | |
| H | | | | | | | | | | | | | |

- 从第一个梯度稀释孔 (B1) 中吸取 18.33 μ L, 加入到第二个梯度稀释孔 B2, 充分混匀。对于不同浓度的抗体, 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。
- 以此类推, 直至 B11 孔, B12 为不加抗体的对照。
- 抗体稀释完毕后, 盖上板盖, 以备后续使用。

3) 假病毒感染液稀释

- a) 准备 2 个无菌 1.5 mL EP 管，EP 管 A 加入 80 μ L Assay Buffer（基础培养基含 10% FBS），EP 管 B 加入 630 μ L Assay Buffer。
- b) EP 管 A: 加入 20 μ L 病毒液与 Assay Buffer 混匀。
- c) EP 管 B: 取 70 μ L EP 管 A 稀释混匀后的病毒液，与 Assay Buffer 混匀。
- d) 使用无菌 96 孔 U 底板，B1-B12 孔，每孔加入 55 μ L EP 管 B 稀释后的病毒液。

| | 1 | 2 | 3 | 4 | 5 | 6 | 7 | 8 | 9 | 10 | 11 | 12 |
|---|-----|------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|------------|
| A | | | | | | | | | | | | |
| B | 假病毒 | 55 μ L |
| C | | | | | | | | | | | | |
| D | | | | | | | | | | | | |
| E | | | | | | | | | | | | |
| F | | | | | | | | | | | | |
| G | | | | | | | | | | | | |
| H | | | | | | | | | | | | |

4) 假病毒中和抗体孵育

按下表将连续稀释的抗体与上述假病毒液等体积混合：

| 组分 | 体积 |
|----------|-------------|
| 假病毒感染稀释液 | 55 μ L |
| 抗体稀释液 | 55 μ L |
| Total | 110 μ L |

混合液在室温孵育 1h。

5) 加样步骤

- a) 步骤 1 接种过夜的靶细胞，每孔吸弃 100 μ L 培养基。
- a) 将孵育完成的混合液每孔加入 100 μ L。
- b) 盖板上盖，于 37°C CO₂ 培养箱中培养。
- c) 培养箱孵育 6 h 后更换新鲜完全培养基继续培养 48 h。

6) 荧光素酶检测

a) 48h 后, 通过荧光素酶检测试剂盒 (GMOne-Step 2.0 荧光素酶报告基因检测试剂盒 /GM-040513A) 在酶标仪 (Moleculardevices/SpectraMax L) 上检测荧光素酶的活性判定抗体中和效率。

b) 数据分析:
感染抑制率

$$\text{Inhibition}(\%) = \left(1 - \frac{\text{处理组 RLU} - \text{空白}}{\text{SO RLU} - \text{空白}} \right) \%$$

GraphPad Prism 6.0 计算 50%中和剂量。

六、 结果示例

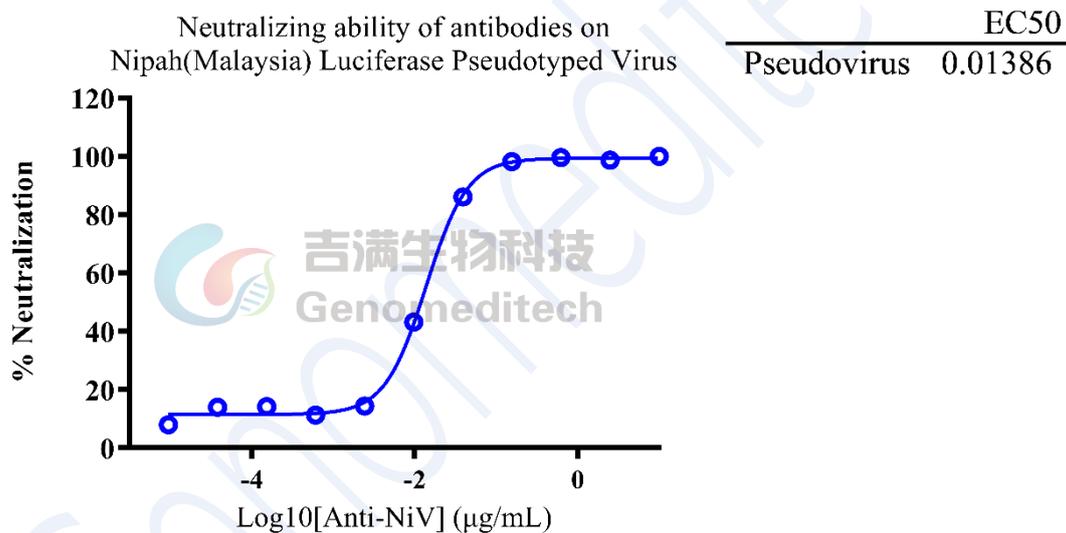


图2 Anti-NiV 抗体的中和验证结果

七、 使用注意事项

- 1、冻融会导致假病毒稳定性降低, 从而影响检测结果, 使用时应避免反复冻融三次以上。
- 2、病毒操作时请在生物安全柜中进行。
- 3、病毒操作时请穿好实验服, 戴口罩和乳胶手套。
- 4、如果使用时本品不慎溅到眼睛、皮肤或其他身体部位请立即使用大量清水冲洗。
- 5、使用本品所产生的实验废弃物需要通过高压灭菌处理后按照医疗废弃物处理要求进行处理。