

磷酸二酯酶（phosphodiesterases, PDEs）活性测定说明书

（货号：G0931F 分光法 24 样）

一、产品简介：

磷酸二酯酶（phosphodiesterases, PDEs）（EC 3.1.4.1）是一类磷酸水解酶，可以水解环状腺苷酸单磷酸和环状鸟苷酸单磷酸等。

本试剂盒提供一种简单、灵敏、快速的检测方法。催化底物双(4-硝基苯)磷酸酯（BNPP）分解生成黄色的产物 PNP，该产物在 405nm 处有最大吸收峰。通过检测 PNP 在 405nm 下的增加速率，即可得到磷酸二酯酶（PDEs）活性的大小。

二、试剂盒的组成和配制：

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 60mL×1 瓶	4°C保存	
试剂一	液体 33mL×1 瓶	4°C保存	
试剂二	粉剂 mg×2 支	4°C保存	每支临用前甩几下使粉体落入底部，再加 0.7mL 蒸馏水混匀，现配现用，一周内用完。
试剂三	液体 6mL×1 瓶	4°C保存	
标准品	粉剂 mg×1 支	4°C保存	若重新做标曲，则用到该试剂。

三、所需的仪器和用品：

可见分光光度计、1mL 玻璃比色皿（光径 1cm）、低温离心机、水浴锅、可调式移液器

四、磷酸二酯酶（PDEs）活性测定：

建议正式实验前选取 2 个样本做预测定，了解本批样品和实验流程，避免样本和试剂浪费！

1、样本制备：

① 组织样本：取约 0.1g 组织（水分充足的样本可取 0.5g），加入 1mL 提取液，进行冰浴匀浆，4°C×12000rpm 离心 15min，取上清液待测。

【注】：若增加样本量，可按照组织质量（g）：提取液体积(mL)为 1：5~10 的比例提取。

② 细菌/细胞样本：先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；取约 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液，超声波破碎细菌或细胞（冰浴，功率 200W，超声 3s，间隔 10s，重复 30 次）；12000rpm 4°C离心 10min，取上清，置冰上待测。

【注】：若增加样本量，可按照细菌/细胞数量（10⁴）：提取液（mL）为 500~1000 的比例进行提取。

③ 液体样本：可直接测定，或者适当稀释后测定。若浑浊，离心后取上清检测。

2、上机检测：

① 可见分光光度计预热 30 min，设置温度 37°C，调节波长为 405nm，蒸馏水调零。

② 所有试剂于 37°C水浴中预热 30 min。

③ 在 EP 管中或 1mL 玻璃比色皿中依次加入下列试剂：

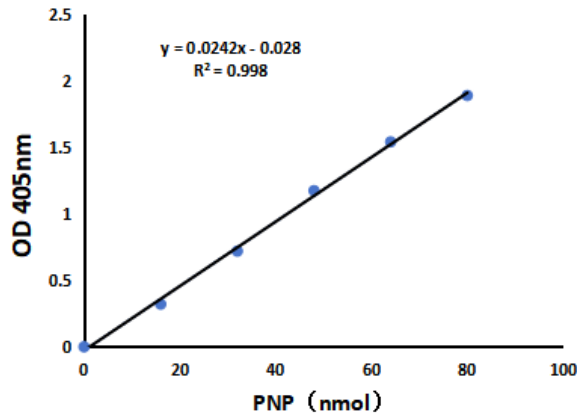
试剂名称(μL)	测定管	对照管	空白管（只做一次）
样本	40	40	40
蒸馏水		40	
试剂一	540	540	540
试剂二	40		40
混匀，避光反应，37°C水浴或恒温培养箱孵育 20min			
试剂三	100	100	100
混匀，在 37°C下静置 5min，立即于 405nm 下读取吸光值 A， $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}} - A_{\text{空白}}$ 。			

【注】：① 若 ΔA 的值小于 0.01，可增加样本量 V1（如增至 20 μ L，则试剂一相应减少）；或延长反应时间 T（如增至 40min 或更长），或增加取样质量 W；则重新调整的 V1 和 T 和 W 须代入公式重新计算。

② 若 ΔA 的值超过 1，则需要用蒸馏水稀释样本后再检测，稀释倍数 D 代入计算公式；

五、结果计算：

1、标准曲线： $y = 0.0242x + 0.028$ ，x 是 PNP 摩尔质量：nmol；y 是 ΔA 。



2、按照样本质量计算：

定义：在 37 $^{\circ}$ C 下，每克组织每分钟水解 1nmol 的 BNPP 产生 PNP 定义为 1 个酶活单位。

$$\text{PDEs (nmol/min/g 鲜重)} = [(\Delta A + 0.028) \div 0.0242] \div (W \times V1 \div V) \div T \times D = 51.65 \times (\Delta A + 0.028) \div W \times D$$

3、按照样本蛋白浓度计算：

定义：在 37 $^{\circ}$ C 下，每毫克蛋白每分钟水解 1nmol 的 BNPP 产生 PNP 定义为 1 个酶活单位。

$$\text{PDEs (nmol/min/mg prot)} = [(\Delta A + 0.028) \div 0.0242] \div (Cpr \times V1) \div T \times D = 51.65 \times (\Delta A + 0.028) \div Cpr \times D$$

4、按细菌/细胞数量计算：

定义：在 37 $^{\circ}$ C 下，每 10⁴ 个细胞每分钟水解 1nmol 的 BNPP 产生 PNP 定义为 1 个酶活单位。

$$\begin{aligned} \text{PDEs (nmol/min/10}^4 \text{ cell)} &= [(\Delta A + 0.028) \div 0.0242] \div (500 \times V1 \div V) \div T \times D \\ &= 51.65 \times (\Delta A + 0.028) \div 500 \times D \end{aligned}$$

5、按液体体积计算：

定义：在 37 $^{\circ}$ C 下，每毫升液体每分钟水解 1nmol 的 BNPP 产生 PNP 定义为 1 个酶活单位。

$$\text{PDEs 活力 (nmol/min/mL)} = [(\Delta A + 0.028) \div 0.0242] \div V1 \div T = 51.65 \times (\Delta A + 0.028)$$

W---样品质量，g；

V---提取液体积，1 mL；

V1---上清液体积（mL），0.04mL；

T---反应时间，20 min。

D---稀释倍数，未稀释即为 1；

500---细胞数量，万；

Cpr---上清液蛋白质浓度，mg/mL；建议使用本公司的 BCA 蛋白质含量测定试剂盒。

附：标准曲线制作过程：

- 1 制备标准品母液（20 μ mol/mL）：向标准品 EP 管里面加入 0.7mL 纯乙醇超声溶解，若有结晶析出，需 37 $^{\circ}$ C 水浴至完全溶解。
- 2 把母液用蒸馏水稀释成以下浓度梯度的标准品：0, 0.4, 0.8, 1.2, 1.6, 2 μ mol/mL。也可根据实际样本来调整标准品浓度。
- 3 依据 40 μ L 标准品+540 μ L 试剂一+40 μ L 蒸馏水+100 μ L 试剂三，混匀，在 37 $^{\circ}$ C 下静置 5min 后于 405nm 下读取吸光值 A，根据结果即可制作标准曲线。