

磷脂酸磷酸酯酶（Phosphatidate phosphatase）活性测定试剂盒

(货号：ADS-W-PP001 微板法 96 样)

一、产品简介：

磷脂酸磷酸酯酶也称为磷酸化酶磷酸酯酶（EC 3.1.3.17, PPase）是磷酸酯酶中的一种，在脂类合成的信号传递中发挥着重要作用，其活性对含油量的提高具有重要意义，可作为育种选择高含油量品种的生化指标。

本试剂盒利用磷脂酸磷酸酯酶（PPase）催化β-甘油磷酸分解产生无机磷分子，通过定磷试剂测定无机磷增加速率，即可得出磷脂酸磷酸酯酶（PPase）活性大小。

二、试剂盒组成和配制：

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 100mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	液体 40mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	粉体 1 瓶	4℃保存	临用前甩几下使粉末全部落入底部，加入 11mL 蒸馏水混匀溶解备用。
试剂三	液体 20mL×1 瓶	4℃保存	
试剂四	A:粉体 1 瓶 B:液体 4mL×1 瓶	4℃保存	临用前在试剂 A 中加 3.6mL 的 B 液，再加 46.4mL 的蒸馏水，混匀溶解备用。
标准品	粉体 1 支	4℃保存	若重新做标曲，则用到该试剂。

【注】：全程需无磷环境；试剂配置最好用新枪头和玻璃移液器等，也可用一次性塑料器皿，避免磷污染。

三、所需的仪器和用品：

酶标仪、96 孔板、低温离心机、水浴锅或恒温培养箱、可调式移液器、研钵、冰。

四、磷脂酸磷酸酯酶（PPase）活性测定：

建议正式实验前选取 2 个样本做预测定，了解本批样品情况，熟悉实验流程，避免实验样本和试剂浪费！

1、样本制备：

- 组织样本：称取约 0.1g 组织，加入 1mL 提取液，进行冰浴匀浆。4°C×12000rpm 离心 10min，取上清，置冰上待测。

【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 的比例进行提取。

- 液体样本：直接检测；若浑浊，离心后取上清检测。

2、上机检测：

- 酶标仪预热 30 min 以上，调节波长到 700nm，所有试剂解冻至室温（25°C）。
- 依次在 EP 管孔板中加入：

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
试剂一	200	200
试剂二	50	50
样本	50	
35°C 孵育 30min		
试剂三	100	100
样本		50
混匀，12000rpm, 4°C 离心 5min, 上清液待测		

- 显色反应，在 96 板中加入：

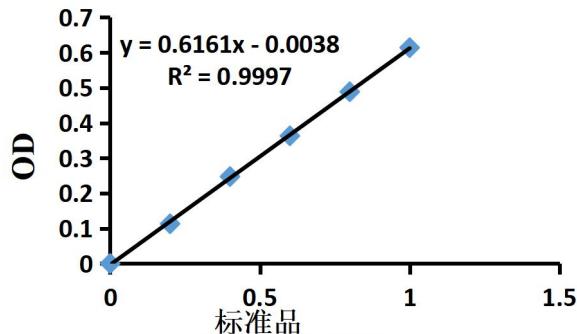
上清液	50	50
-----	----	----

试剂四	200	200
混匀, 室温静置 3min, 700nm 下读取各管吸光值, △A=A 测定-A 对照 (每个样本做一个自身对照)。		

【注】若△A 在零附近, 可增加样本加样体积 V1 (如增至 100μL, 则试剂一相应减少), 或延长反应时间 T (如增至 1 小时), 则改变后的 V1 和 T 需代入公式重新计算。

五、结果计算:

1、标准曲线方程: $y=0.6161x - 0.0038$, x 是标准品浓度 ($\mu\text{mol}/\text{mL}$), y 是△A。



2、按蛋白浓度计算:

定义: 每小时每毫克组织蛋白催化产生 1μmol 无机磷的量为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{PPase 酶活力} (\mu\text{mol}/\text{h}/\text{mg prot}) &= [(\Delta A + 0.0038) \div 0.6161 \times V_2] \div (V_1 \times C_{\text{pr}}) \div T \\ &= 26 \times (\Delta A + 0.0038) \div C_{\text{pr}} \end{aligned}$$

3、按样本鲜重计算:

定义: 每小时每克组织催化产生 1μmol 无机磷的量为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{PPase 酶活力} (\mu\text{mol}/\text{h}/\text{g 鲜重}) &= [(\Delta A + 0.0038) \div 0.6161 \times V_2] \div (W \times V_1 \div V) \div T \\ &= 26 \times (\Delta A + 0.0038) \div W \end{aligned}$$

4、液体中 PPase 活力计算:

定义: 每小时每毫升液体催化产生 1μmol 无机磷的量为一个酶活力单位。

$$\text{PPase 酶活力} (\mu\text{mol}/\text{h}/\text{mL}) = [(\Delta A + 0.0038) \div 0.6161 \times V_2] \div V_1 \div T = 26 \times (\Delta A + 0.0038)$$

V---提取液体积, 1mL; V1---样本体积, 0.05mL ; V2---酶促反应总体积, 0.4mL;

T---反应时间, 1/2 小时; W---样本鲜重, g;

C_{pr}---样本蛋白质浓度, mg/mL; 建议使用本公司的 BCA 蛋白含量检测试剂盒。

附: 标准曲线制作过程:

- 制备标准品母液 (50μmol/mL) : 标准品用 1mL 试剂一溶解。 (母液需在两天内用)。
- 把母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品: 0, 0.2, 0.4, 0.6, 0.8, 1. μmol/mL。也可根据实际样本来调整标准品浓度。
- 依据显色反应阶段测定管的加样体系操作, 根据结果即可制作标准曲线。