

# 普鲁兰酶活性测定试剂盒

分光法 48 样

## 产品简介:

普鲁兰酶是一种水解酶，广泛存在于微生物及动物、植物体内，能专一地分解淀粉和糖原及其衍生物分枝点的 $\alpha$ -1.6-葡萄糖苷键。它的这种特性早被用于淀粉结构的理论研究，到七十年代，普鲁兰酶的应用已扩展到淀粉糖浆、啤酒和酒精生产等多个淀粉深加工领域，并逐步从实验室阶段走向工业化规模。

普鲁兰酶催化普鲁兰分解产生还原糖，进一步与 3,5 - 二硝基水杨酸反应，生成棕红色氨基化合物，经光谱扫描在 540nm 有特征光吸收，在一定范围内 540nm 光吸收值与还原糖生成量成正比。通过光吸收增加速率来计算普鲁兰酶活性大小。

## 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 60mL×1 瓶	4℃保存	
试剂一	液体 15mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	粉剂×1 瓶	4℃保存	用前甩几下使粉剂落入底部，再加入 12mL 试剂一充分溶解备用；用不完的试剂 4℃保存。
试剂三	液体 10mL×1 瓶	4℃保存	
标准品	粉体 mg×1 支	4℃保存	若重新做标曲，则用到该试剂。

### 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、研钵、冰和蒸馏水。

### 普鲁兰酶活性测定:

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:

##### ① 组织样本:

称样本 0.1g (水分充足的样本可取 0.5g) 于研钵中, 加入 1mL 提取液, 冰浴匀浆后转入离心管中。12000rpm, 4°C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。

##### ② 液体样本:

直接测定。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 30min 以上, 调节波长至 540nm, 蒸馏水调零。

② 在 EP 管中依次加入:

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
样本	20	20 (95°C 煮沸 10min 的酶液)
试剂二	100	75
混匀, 50°C 孵育 30min。		
试剂三	100	100

混匀，95℃水浴 10min（用封口膜缠紧，以防止水分散失），

流水冷却至室温。

蒸馏水	500	500
-----	-----	-----

混匀，全部液体转移至 1mL 玻璃比色皿（光径 1cm）中，于 540nm 处读取吸光值 A， $\Delta A = A$  测定 -A 对照（每个样本做一个自身对照）。

**[注]:** 1. 若 A 测定管的吸光值大于 2，可以用蒸馏水对整个显色混合液用蒸馏水进行稀释

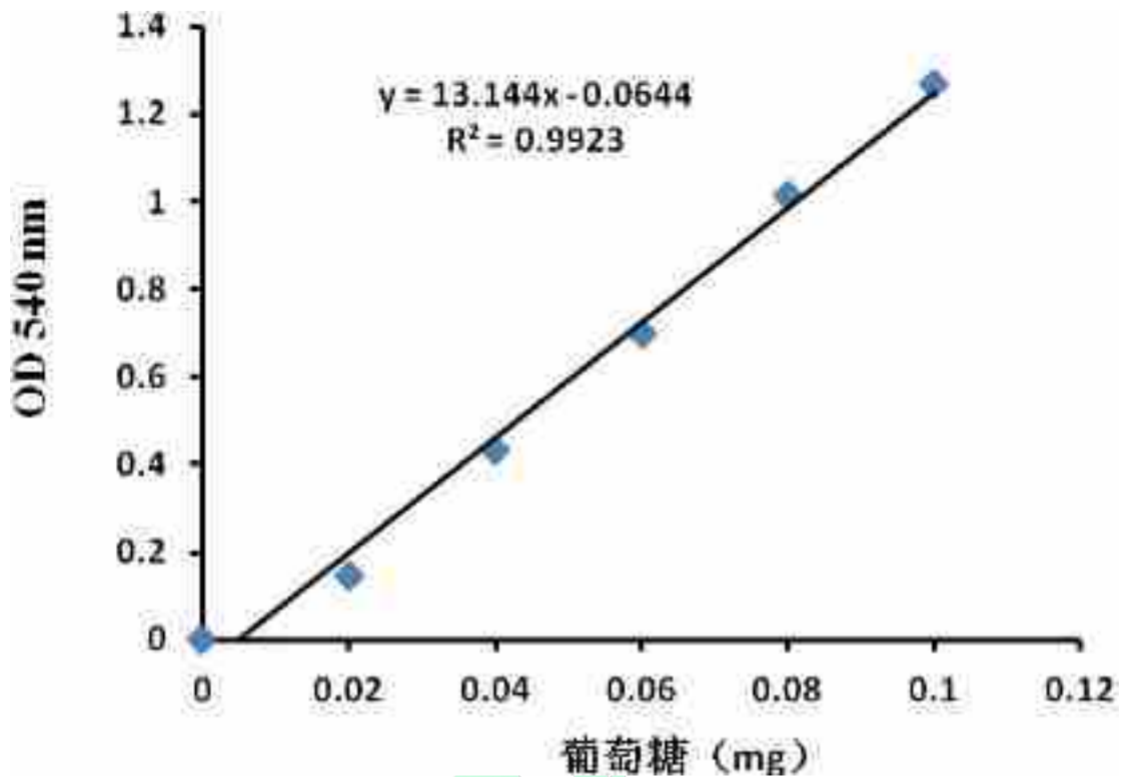
（如取显色混合液 360 $\mu$ L 至 1mL 玻璃比色皿（光径 1cm）中，再加 360 $\mu$ L 蒸馏水，即稀释 2 倍），则稀释倍数 D 需代入公式计算。或减少上清液体积 V1（如减至 10 $\mu$ L，则加 10 $\mu$ L 蒸馏水补齐），则 V1 需代入公式重新计算。

2. 若 $\Delta A$  值在零附近徘徊，可增加样本加样体积 V1（如增至 40 $\mu$ L，则后蒸馏水体积相应减少，保持反应总体积不变），或延长 50℃孵育时间 T（如增至 60min），则相应的 V1 和反应时间 T 需代入公式重新计算。

### 结果计算:

#### 1、标准曲线方程:

$y = 13.144x - 0.0644$ ; x 为标准品质量 (mg), y 为 $\Delta A$ 。



## 2、按蛋白浓度计算：

单位定义：37°C每毫克蛋白每分钟产生 1 $\mu$ g 还原糖定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned} \text{普鲁兰酶活性 } (\mu\text{g}/\text{min}/\text{mg prot}) &= [(\Delta A + 0.0644) \div 13.144 \times 10^3] \div (V1 \times Cpr) \div T \\ &= 126.8 \times (\Delta A + 0.0644) \div Cpr \end{aligned}$$

## 3、按鲜重计算：

单位定义：37°C每克组织每分钟产生 1 $\mu$ g 还原糖定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned} \text{普鲁兰酶活性 } (\mu\text{g}/\text{min}/\text{g 鲜重}) &= [(\Delta A + 0.0644) \div 13.144 \times 10^3] \div (W \times V1 \div V2) \div T \\ &= 126.8 \times (\Delta A + 0.0644) \div W \end{aligned}$$

## 4、按液体样本计算：

单位定义：37°C每毫升液体样本每分钟产生 1 $\mu$ g 还原糖定义为一个酶活性单位。

普鲁兰酶活性 ( $\mu\text{g}/\text{min}/\text{mL}$  液体)  $= [(\Delta A + 0.0644) \div 13.144 \times 10^3] \div V1 \div T$

$= 126.8 \times (\Delta A + 0.0644)$

V---加入提取液体积, 1mL; V1---加入反应体系中样本体积, 0.02mL;

T---反应时间, 30min; W---样本鲜重, g;

Cpr---样本蛋白质浓度, mg/mL; 建议使用本公司的蛋白含量(考马斯亮蓝法)试剂盒, 不建议使用蛋白含量(BCA 法) 试剂盒。

#### 附：标准曲线制作过程：

1. 制备标准品母液 (5mg/mL)：向标准品 EP 管里面加入 1mL 蒸馏水 (母液需在两天内用且-20°C保存)。
2. 把母液稀释成六个浓度梯度的标准品：0, 1, 2, 3, 4, 5. mg/mL。也可根据实际样本来调整标准品浓度。
3. 按照：20 $\mu\text{L}$  标准品+100 $\mu\text{L}$  蒸馏水+100 $\mu\text{L}$  试剂三, 95°C水浴 10min, 冷却后, 再加 500 $\mu\text{L}$  蒸馏水, 混匀, 全部液体转移至 1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm) 中, 540nm 下测定, 根据结果即可制作标准曲线。