

普鲁兰酶活性测定试剂盒

微板法 96 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 α -1.6-葡萄糖苷键。它的这种特性最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 100mL×1 瓶	4°C保存	
试剂一	液体 30mL×1 瓶	4°C保存	
试剂二	粉剂×1 瓶	4°C保存	用前甩几下使粉剂落入底部，再加入 22mL 试剂一充分溶解备用；用不完的试剂 4°C保存；
试剂三	液体 20mL×1 瓶	4°C保存	
标准品	粉体 mg×1 支	4°C保存	若重新做标曲，则用到该试剂

所需的仪器和用品:

酶标仪、96 孔板、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℃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 酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 540nm。

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℃煮沸 10min 的 酶液)
试剂二	100	100
混匀，50℃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，取出 200 μ L 至 96 孔板中，于 540nm 处读取吸光值 A，

$\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}}$ （每个样本做一个自身对照）。

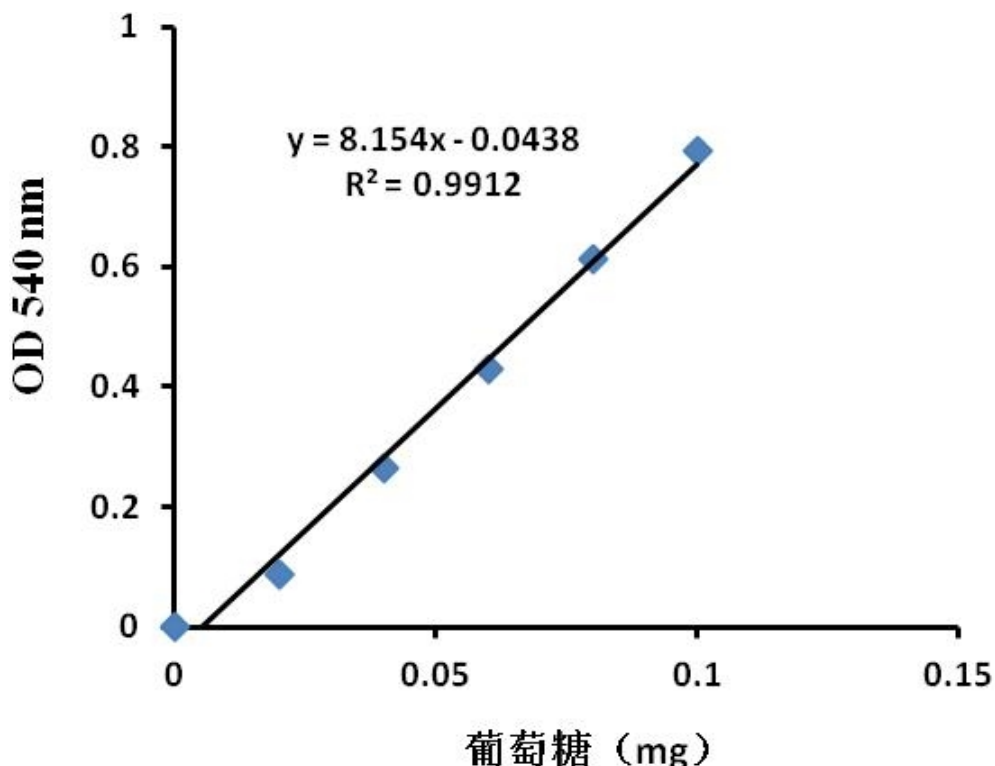
【注】 1.若 A 测定管的吸光值大于 2，可以用蒸馏水对整个显色混合液用蒸馏水进行稀释（如取显色混合液 100 μ L 至 96 孔板中，再加 100 μ L 蒸馏水，即稀释 2 倍），则稀释倍数 D 需代入公式计算。或减少上清液体积 V1（如减至 10 μ L，则加 10 μ L 蒸馏水补齐），则 V1 需代入公式重新计算。

2.若 ΔA 值在零附近徘徊，可增加样本加样体积 V1（如增至 40 μ L，则最后蒸馏水体积相应减少，保持反应总体积不变），或延长 50 $^{\circ}$ C 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：

$y = 8.154x - 0.0438$ ；x 为标准品质量（mg），y 为 ΔA 。



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 μ g 还原糖定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned}\text{普鲁兰酶活性 } (\mu\text{g}/\text{min} / \text{mg prot}) &= [(\Delta A + 0.0438) \div 8.154 \times 10^3] \div (V1 \times \text{Cpr}) \div T \\ &= 204.4 \times (\Delta A + 0.0438) \div \text{Cpr}\end{aligned}$$

3、按鲜重计算：

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

$$\begin{aligned}\text{普鲁兰酶活性 } (\mu\text{g}/\text{min} / \text{g 鲜重}) &= [(\Delta A + 0.0438) \div 8.154 \times 10^3] \div (W \times V1 \div V2) \div T \\ &= 204.4 \times (\Delta A + 0.0438) \div W\end{aligned}$$

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 μ g 还原糖定义为一个酶活性单位。

$$\begin{aligned}\text{普鲁兰酶活性 } (\mu\text{g}/\text{min} / \text{mL 液体}) &= [(\Delta A + 0.0438) \div 8.154 \times 10^3] \div W \times V1 \div T \\ &= 204.4 \times (\Delta A + 0.0438)\end{aligned}$$

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 μ L 标准品+100 μ L 蒸馏水+100 μ L 试剂三, 95 $^{\circ}$ C水浴 10min, 冷却后, 再加 500 μ L 蒸馏水, 混匀, 取 200 μ L 至 96 孔板中, 540nm 下测定, 根据结果即可制作标准曲线。