

碱性木聚糖酶（Basic Xylanase, BAX）测定试剂盒说明书

（货号：G0711F 分光法 48 样）

一、产品简介：

木聚糖酶在自然界分布广泛，可从动物、植物和微生物中获得。可将木聚糖降解成低聚糖和木糖的一组酶的总称，也被称为戊聚糖酶或半纤维素酶，广泛应用于酿造和饲料工业中。

碱性木聚糖酶（BAX）在中性环境中水解木聚糖降解成还原性寡糖和单糖，在沸水浴条件下进一步与 3,5-二硝基水杨中发生显色反应，在 540nm 处有特征吸收峰，反应液颜色的深浅与酶解产生的还原糖量成正比，通过测定反应液在 540nm 吸光值增加速率，可计算 BAX 活力。

二、试剂盒组分与配制：

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	60mL 液体×1 瓶	4℃保存	
试剂一	25mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	粉体 mg×1 瓶	4℃保存	临用前甩几下使粉体落入底部，再加 12.5mL 试剂一溶解备用。
试剂三	21mL×1 瓶	-20℃保存	
标准品	粉剂×1 支	4℃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、恒温水浴锅、可调式移液器。

四、碱性木聚糖酶（BAX）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：称取约 0.2g 组织（水分充足的样本可取 1g），加入 1mL 经预冷的 95%乙醇冰浴匀浆，4℃放置 10min；12000rpm，4℃离心 5min；弃上清，留沉淀，向沉淀中加入经预冷的 80%乙醇混匀，4℃放置 10min；12000rpm，4℃离心 5min；弃上清，留沉淀。再向沉淀中加入 1mL 经预冷提取液，涡旋混匀，4℃放置 10min；12000rpm，4℃离心 10min；留上清，弃沉淀。上清液置冰上待测。
- ② 细菌/培养细胞：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 20%或 200W，超声 3s，间隔 10s，重复 30 次）；12000rpm，4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

【注】：若增加样本量，可按照细菌或细胞数量（ 10^4 个）：提取液体积(mL)为 500：1 的比例进行提取。

- ③ 液体样本：澄清液体直接检测；若浑浊则 12000rpm，4℃，离心 15min，取上清待测。

2、上机检测：

- ① 可见分光光度计预热 30min，调节波长至 540nm，蒸馏水调零。在 EP 管中依次加入：

试剂名称（ μL ）	测定管	对照管
样本	100	100
试剂一	100	100
试剂二	100	
40℃孵育60min		
试剂二		100
试剂三	200	200
混匀，沸水浴（95-100℃）5min，冷却至室温		

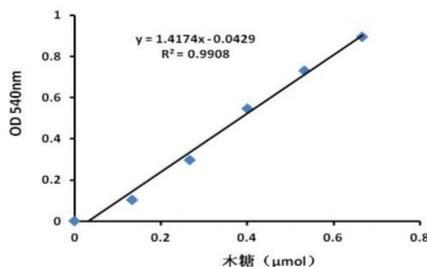
蒸馏水	200	200
混匀，取出全部澄清液体至1mL玻璃比色皿（光径1cm）中，于540nm处读取A， $\Delta A = A - A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}}$ （每个测定管设一个对照管）。		

【注】1. 若 A 值大于 1.5, 最后一步检测时可进行稀释: 如取 350 μ L 待检液至比色皿中, 再加 350 μ L 蒸馏水, 相当于稀释倍数 D 为 2, 需带入计算公式参与计算。

2. 若 ΔA 小于 0.01, 则可增加样本加样体积 V1 (如增至 200 μ L, 则试剂一减少为 0 μ L), 则改变后的 V1 代入公式计算。

五、结果计算:

1、标准曲线方程: $y = 1.4174x - 0.0429$, x 是标准品摩尔质量 (μ mol), y 是 ΔA 。



2、按蛋白浓度计算:

酶活定义: 40 $^{\circ}$ C, PH9.0 条件下, 每毫克蛋白每分钟分解木聚糖产生 1nmol 木糖所需的酶量为一个碱性木聚糖酶的活力单位。

$$\begin{aligned} \text{BAX 活力}(\text{nmol}/\text{min}/\text{mg prot}) &= [(\Delta A + 0.0429) \div 1.4174 \times 10^3] \div (\text{Cpr} \times V1 \div V) \div T \times D \\ &= 117.6 \times (\Delta A + 0.0429) \div \text{Cpr} \times D \end{aligned}$$

3、按鲜重计算:

酶活定义: 40 $^{\circ}$ C, PH9.0 条件下, 每克样本每分钟分解木聚糖产生 1nmol 还原糖所需的酶量为一个碱性木聚糖酶的活力单位。

$$\begin{aligned} \text{BAX 活力}(\text{nmol}/\text{min}/\text{g 鲜重}) &= [(\Delta A + 0.0429) \div 1.4174 \times 10^3] \div (W \times V1 \div V) \div T \times D \\ &= 117.6 \times (\Delta A + 0.0429) \div W \times D \end{aligned}$$

4、按细菌/细胞密度计算:

酶活定义: 40 $^{\circ}$ C, PH9.0 条件下, 每 1 万个细菌或细胞每分钟分解木聚糖产生 1nmol 还原糖所需的酶量为一个中性木聚糖酶的活力单位。

$$\begin{aligned} \text{BAX 活力}(\text{nmol}/\text{min}/10^4 \text{ cell}) &= [(\Delta A + 0.0429) \div 1.4174 \times 10^3] \div (500 \times V1 \div V) \div T \times D \\ &= 117.6 \times (\Delta A + 0.0429) \div 500 \times D \end{aligned}$$

5、按液体体积计算:

酶活定义: 40 $^{\circ}$ C, PH9.0 条件下, 每毫升液体样本每分钟分解木聚糖产生 1nmol 木糖所需的酶量为一个碱性木聚糖酶的活力单位。

$$\text{BAX 活力}(\text{nmol}/\text{min}/\text{mL}) = [(\Delta A + 0.0429) \div 1.4174 \times 10^3] \div V1 \div T \times D = 117.6 \times (\Delta A + 0.0429) \times D$$

V--提取液体体积, 1mL; V1--样本体积, 0.1mL; T--反应时间, 60min;

W--样本质量, g; 500--细胞数量, 万; 木糖分子量--150.131; D--稀释倍数, 未稀释即为 1;

Cpr--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:

- 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 $^{\circ}$ C保存)。
- 2 把母液稀释成六个浓度梯度的标准品: 0, 0.2, 0.4, 0.6, 0.8, 1. mg/mL。
- 3 100 μ L 标准品+100 μ L 试剂一+100 μ L 蒸馏水+200 μ L 试剂三, 混匀, 沸水浴(95-100 $^{\circ}$ C) 5min, 冷却至室温, 再加 200 μ L 蒸馏水, 混匀后取出全部液体至 1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm) 中, 于 540nm 处读取吸光值 A。根据结果即可制作标准曲线。