

碱性木聚糖酶（Basic Xylanase, BAX）测定试剂盒说明书

（货号：ADS-W-TDX064 微板法 96 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）在碱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	100mL 液体×1 瓶	4℃保存	
试剂一	25mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	粉体 1 瓶	-20℃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	4℃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：

酶标仪、96 孔板、低温离心机、恒温水浴锅、可调式移液器、研钵、冰和蒸馏水。

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 酶标仪预热 30min，调节波长至 540nm。在 EP 管中依次加入：

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
样本	50	50
试剂一	50	50
试剂二	50	
40℃孵育60min		
试剂二		50
试剂三	100	100
混匀，沸水浴（95-100℃）5min，冷却至室温		
蒸馏水	100	100

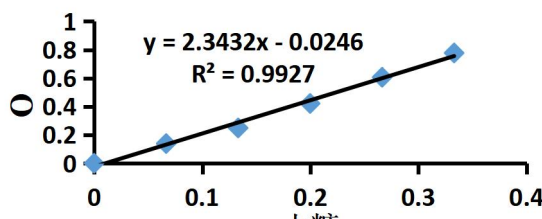
混匀，取出200μL待检液至96孔板中，于540nm处读取吸光值A， $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}}$ （每个测定管设一个对照管）。

【注】1. 若A值大于1.5，最后一步检测时可进行稀释：如取100μL待检液至96孔板中，再加100μL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100μL，则试剂一减少为0μL），则改变后的V1代入公式计算。

五、结果计算：

1、标准曲线方程： $y = 2.3432x - 0.0246$ ，x是标准品摩尔质量（μmol），y是 ΔA 。



2、按蛋白浓度计算：

酶活定义：40℃，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。

$$\text{BAX 活力}(\text{nmol/min/mg prot}) = [(\Delta A + 0.0246) \div 2.3432 \times 10^3] \div (\text{Cpr} \times V1 \div V) \div T \times D$$

$$= 142.3 \times (\Delta A + 0.0246) \div \text{Cpr} \times D$$

3、按鲜重计算：

酶活定义：40℃，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。

$$\text{BAX 活力}(\text{nmol/min/g 鲜重}) = [(\Delta A + 0.0246) \div 2.3432 \times 10^3] \div (W \times V1 \div V) \div T \times D$$

$$= 142.3 \times (\Delta A + 0.0246) \div W \times D$$

4、按细菌/细胞密度计算：

酶活定义：40℃，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。

$$\text{BAX 活力}(\text{nmol/min}/10^4 \text{ cell}) = [(\Delta A + 0.0246) \div 2.3432 \times 10^3] \div (500 \times V1 \div V) \div T \times D$$

$$= 142.3 \times (\Delta A + 0.0246) \div 500 \times D$$

5、按液体体积计算：

酶活定义：40℃，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。

$$\text{BAX 活力}(\text{nmol/min/mL}) = [(\Delta A + 0.0246) \div 2.3432 \times 10^3] \div V1 \div T \times D = 142.3 \times (\Delta A + 0.0246) \times D$$

V--提取液体积，1mL； V1--样本体积，0.05mL； T--反应时间，60min；

W--样本质量，g； 木糖分子量--150.131； 500--细胞数量，万； 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℃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 50μL标准品+50μL试剂一+50μL蒸馏水+100μL试剂三，混匀，沸水浴（95-100℃）5min，冷却至室温，再加100μL蒸馏水，混匀后取出200μL液体至96孔板中，于540nm处读取吸光值A。根据结果即可制作标准曲线。