

β-木糖苷酶 (β-xylosidase) 测定试剂盒说明书

分光光度法 50 管/24 样

注 意:正式测定之前选择 2-3 个预期差异大的样本做预测定。

测定意义:

β-木糖苷酶(EC3.2.1.37)存在于植物、细菌和真菌等生物体,是催化木聚糖类半纤维素降解的关键酶,产物木糖可作为碳源应用于微生物发酵。另外,β-木糖苷酶还可以作为生物漂白剂应用于造纸工业,比传统的漂白法环保,具有广泛的应用价值。

测定原理:

β-木糖苷酶催化对硝基苯酚-β-D-木糖苷产生对硝基苯酚,对硝基苯酚在 405nm 处有特征吸收峰,测定 405nm 光吸收增加速率,可计算β-木糖苷酶活性。

自备实验用品及仪器:

天平、低温离心机、可见分光光度计、1 mL 玻璃比色皿和蒸馏水。

试剂组成和配制:

提取液:液体 50mL×1 瓶,4℃保存。

试剂一:液体 2mL×1 瓶,4℃避光保存。

试剂二:液体 20mL×1 瓶, 4°C保存。

试剂三:液体 20mL×1 瓶, 4℃保存。

粗酶液提取:

- 1. 组织:按照组织质量(g):提取液体积(mL)为 1:5~10 的比例(建议称取约 0.1g 组织,加入 1mL 提取液)进行冰浴匀浆,然后 10000g,4°C,离心 20min,取上清待测。
- 2. 细菌、真菌:按照细胞数量(10⁴个):提取液体积(mL)为500~1000:1 的比例(建议500万细胞加入1mL提取液),冰浴超声波破碎细胞(功率300w,超声3秒,间隔7秒,总时间3min);然后10000g,4°C,离心10min,取上清置于冰上待测。
- 3. 液体:直接检测。

测定操作表:

WACDETT FRE		
	对照管	测定管
酶液(μL)	200	200
试剂一(μL)		50
试剂二(μL)	400	350
混匀,45°C水浴 20min		
试剂三(μL)	400	400

混匀,静置 5min,蒸馏水调零,405nm 处测定吸光值 A,计算 $\Delta A=A$ 测定管-A 对照管。每个测定管设一个对照管。



β-木糖苷酶活性计算公式:

标准曲线: y=13.226x+0.0011, R²=0.9998; x 为标准品浓度 (μmol/mL), y 为吸光值 Δ A。

1、按蛋白浓度计算

酶活定义: 45℃, pH7.4 时每毫克蛋白 1min 内催化产生 1 nmol 对硝基苯酚为一个酶活单位。

β-木糖苷酶活性(nmol/min/ mg prot)=(ΔA-0.0011) ÷13.226×V 反总÷(V 样×Cpr)÷T×1000

= 11.34×(\triangle A -0.0011)÷ Cpr

2、按样本质量计算:

酶活定义: 45℃, pH7.4 时每克样品 1min 内催化产生 1 nmol 对硝基苯酚为一个酶活单位。

β -木糖苷酶活性(nmol/min/g 鲜重)=(ΔA-0.0011) ÷13.226×V 反总÷(V 样÷V 样总×W)÷T×1000= 11.34×(ΔA-0.0011)÷W

3. 按细胞数量计算:

酶活定义: 45℃, pH7.4 时每 10⁴个细胞 1min 内催化产生 1 nmol 对硝基苯酚为一个酶活单位。

β -木糖苷酶活性(nmol/min/10⁴cell)=(Δ A-0.0011) ÷13.226×V 反总÷V 样×V 样总÷细胞数量(万个) ÷T×1000=11.34×(Δ A-0.0011) ÷ 细胞数量(万个)

(4) 按液体体积计算

酶活定义: 45℃, pH7.4 时每毫升液体 1min 内催化产生 1 nmol 对硝基苯酚为一个酶活单位。

β-木糖苷酶活性 (nmol/min/ mL) =(ΔA-0.0011) ÷13.226×V 反总÷V 样÷T×1000

=11.34×(\(\Delta \) A-0.0011)

V 样总:加入提取液体积,1mL; V 反总:反应总体积,0.6mL; V 样:反应中样品体积,0.2mL; Cpr:样本蛋白浓度,mg/mL; W:样品质量,g; T:反应时间,20min; 1000:1 μ mol/mL=1000nmol/mL Δ A 控制在 0.01-2 范围内,若 Δ A 大于 2,可适当减小样本量。

标准曲线线性范围为: 0.01 μmol/mL-0.5 μmol/mL。