

细胞壁不溶性酸性转化酶(cell-wall binding acid invertase, B-AI) 试剂盒说明书

分光光度法 50 管/24 样

注 意 : 正式测定前务必取 2−3 个预期差异较大的样本做预测定**测定意义**:

蔗糖转化酶(Invertase, Ivr)催化蔗糖不可逆地分解为果糖和葡萄糖,是高等植物蔗糖代谢关键酶之一。根据最适 pH, Ivr 分为酸性转化酶(AI)和中性转化酶(NI)两种类型。

AI 的最适 pH 为 $3\sim5$ 。AI 分为可溶性 AI(S-AI)和细胞壁不溶性 AI(B-AI)两种类型。B-AI 存在于细胞间隙并结合在细胞壁上,主要参与韧皮部质外体卸载时蔗糖的分解,以维持库源之间蔗糖的浓度。

测定原理:

B-AI 催化蔗糖降解产生还原糖,进一步与 3,5一二硝基水杨酸反应,生成棕红色氨基化合物,在 510nm 有特征光吸收,在一定范围内 510nm 光吸收增加速率与 B-AI 活性成正比。

自备用品:

可见分光光度计、台式离心机、水浴锅、移液器、1mL玻璃比色皿、研钵、冰和蒸馏水。

试剂组成和配制:

提取液 1:液体 50mL×1 瓶,4℃保存;

提取液 2: 液体 50mL×1 瓶, 4℃保存;

试剂一:液体 50mL×1 瓶,4℃保存;

试剂二:粉剂×1 瓶,4℃保存;临用前加入25mL 试剂一充分溶解备用;用不完的试剂4℃保存;

试剂三: 液体 30mL×1 瓶, 4℃保存;

粗酶液提取:

按照组织质量(g): 提取液 1 体积(mL)为 1: $5\sim10$ 的比例(建议称取约 0.1g 组织,加入 1mL 提取液 1),进行冰浴匀浆。12000g 4 \mathbb{C} 离心 10min,弃上清,沉淀中加入 1mL 蒸馏水,充分震荡混匀,12000g 4 \mathbb{C} 离心 10min,弃上清,沉淀中加入 1mL 提取液 2 充分混匀,4 \mathbb{C} 浸提过夜,12000g 4 \mathbb{C} 离心 20min,取上清置 冰上待测。

测定步骤和加样表:

试剂名称(μL)	测定管	对照管
样本	200	200
试剂一		800
试剂二	800	



混匀, 37℃准确水浴 30min 后, 95℃水浴 10min (盖紧, 以防水分散失),流水冷却后充分混匀(以保证

浓度不变)

試剂三 500 500

混匀,95 $^{\circ}$ C水浴 10 $^{\circ}$ min(盖紧,以防止水分散失),流水冷却后充分混匀, 510 $^{\circ}$ mm 处,蒸馏水调零,记录各管吸光值 A,如果吸光值大于 2,可以用蒸馏水稀释后测定(计算公式中乘以相应稀释倍数), $\Delta A=A$ 测定 -A 对照。

B-AI 活性计算:

标准条件下测定的回归方程为 y = 0.0016x - 0.001; x 为标准品浓度 ($\mu g/mL$), y 为吸光值。

(1) 按蛋白浓度计算:

单位的定义: 37℃每 mg 蛋白每分钟产生 1μg 还原糖定义为一个酶活性单位。

B-AI 活性(μ g/min/mg prot)=[(Δ A +0.001) ÷0.0016×V1]÷(V1×Cpr) ÷T=20.8×(Δ A +0.001) ÷Cpr

(2) 按鲜重计算:

单位的定义: 37℃每 g 组织每分钟产生 1μg 还原糖定义为一个酶活性单位。

B-AI 活性($\mu g/min/g$ 鲜重) = [(ΔA +0.001) ÷0.0016×V1]÷(W ×V1÷V2) ÷T =20.8×(ΔA +0.001) ÷W

V1: 加入反应体系中样本体积,0.2mL; V2: 加入提取液体积,1mL; T: 反应时间,30min; Cpr: 样本蛋白质浓度,mg/mL; W: 样本鲜重,g。