

可溶性酸性转化酶 (Soluble acid invertase, S-AI) 试剂盒说明书

分光光度法 50 管/24 样

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 3~5。AI 分为可溶性 AI(S-AI) 和细胞壁不溶性 AI (B-AI) 两种类型。S-AI 主要存在于细胞液泡或自由空间中, 最适 pH 为 4.5~5.0 (酸性), 通过降解液泡中蔗糖, 调节液泡中蔗糖的利用和果实内糖类的积累。

测定原理:

S-AI 催化蔗糖降解产生还原糖, 进一步与 3,5-二硝基水杨酸反应, 生成棕红色氨基化合物, 在 510nm 有特征光吸收, 在一定范围内 510nm 光吸收增加速率与 S-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: 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。12000g 4℃ 离心 10min, 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)

| | | |
|-----|-----|-----|
| 试剂三 | 500 | 500 |
|-----|-----|-----|

混匀, 95℃ 水浴 10min (盖紧, 以防止水分散失), 流水冷却后充分混匀, 510nm 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), $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}}$ 。

S-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 (μg/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。

S-AI 活性 (μg/min/mg prot) = $[(\Delta A + 0.001) \div 0.0016 \times V1] \div (V1 \times Cpr) \div T = 20.8 \times (\Delta A + 0.001) \div Cpr$

(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。

S-AI 活性 (μg/min/g 鲜重) = $[(\Delta A + 0.001) \div 0.0016 \times V1] \div (W \times V1 \div V2) \div T = 20.8 \times (\Delta A + 0.001) \div W$

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。