

蔗糖合成酶(分解方向; SS-I)试剂盒说明书

微量法 100 管/48 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

蔗糖是源(叶片等)光合产物向"库"器官运输的主要形态。蔗糖合成酶(Sucrose Synthase, EC 2.4.1.13)是双向反应酶,既可催化蔗糖合成又可催化蔗糖分解,是蔗糖代谢的关键酶之一。研究其分解方向 SS-I 的活性对于植物蔗糖降解以及淀粉合成具有重要意义。

测定原理

SS-I催化蔗糖和UDP生成游离果糖和UDPG,采用3,5一二硝基水杨酸法测定还原糖的含量来反映酶活性的高低。

需自备的仪器和用品

可见分光光度计/酶标仪、水浴锅、离心机、移液器、微量石英比色皿/96 孔板、研钵、冰试剂的组成和配制

提取液: 液体 100mL×1 瓶, 4℃保存;

试剂一: 液体 10mL×1 瓶, 4℃保存;

试剂二: 液体 5mL×1 瓶, 4℃保存;

试剂三: 粉剂×2 支, -20℃保存; 临用前每支加入 1.2mL 试剂二充分溶解待用, 现配现用;

试剂四:液体 6mL×1 瓶,4℃保存。

样品测定的准备:

按照组织质量(g): 提取液体积(mL)为 1: $5\sim10$ 的比例(建议称取约 0.1g 组织,加入 1mL 提取液),进行冰浴匀浆。8000g 4℃离心 10min,取上清,置冰上待测。

测定步骤

- 1、分光光度计或酶标仪预热 30min 以上,调节波长至 540nm,蒸馏水调零。
- 2、样本测定, (在 EP 管中依次加入下列试剂):

)C) (
	试剂名称(μL)	测定管	对照管		
	样本	10	10		
	试剂三	40			
	试剂一		40		

混匀,30℃准确水浴 30min 后,95℃水浴 10min

试剂四 50 50

95℃水浴 5min 左右,冷却至室温

95 C水柏 5mm 左右, 47 华王至価				
蒸馏水	400	400		

混匀,取 200μ L 至微量石英比色皿或 96 孔板中,540nm 下测定各管 吸光值。 \triangle A=A 测定-A 对照。每个测定管需要设一个对照管。



SS- I 活性计算

a.用微量石英比色皿测定的计算公式如下

- 1、标准条件下测定回归方程为 y = 0.0012x 0.0492; x 为标准品浓度 ($\mu g/mL$), y 为 ΔA 。
- 2、按照蛋白浓度计算

单位定义:每 mg 组织蛋白每分钟催化产生 1μg 还原糖定义为一个酶活力单位。

SS- I 活性(μg /min/mg prot)= (ΔA+0.0492) ÷0.0012×V 反总]÷(V 样×Cpr) ÷T

 $=138.9 \times (\Delta A + 0.0492) \div Cpr$

3、按照样本鲜重计算

单位定义:每g组织每分钟催化产生1µg还原糖定义为一个酶活力单位。

SS- I 活性(μg /min/g 鲜重) =(ΔA+0.0492) ÷0.0012×V 反总]÷(W× V 样÷V 样总) ÷T

 $=138.9 \times (\Delta A + 0.0492) \div W$

V 反总: 反应体系总体积, 0.05mL; V 样: 加入样本体积, 0.01 mL; V 样总: 加入提取液体积, 1 mL; T: 反应时间, 30 min; Cpr: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样本质量, g。 **b.用 96 孔板测定的计算公式如下**

- 1、标准条件下测定回归方程为 y = 0.0006x 0.0492; x 为标准品浓度 ($\mu g/mL$), y 为 ΔA 。
- 2、按照蛋白浓度计算

单位定义:每 mg 组织蛋白每分钟催化产生 1µg 还原糖定义为一个酶活力单位。

SS- I 活性(μg /min/mg prot)= (ΔA+0.0492) ÷0.0006×V 反总]÷(V 样×Cpr) ÷T

 $=277.8 \times (\Delta A + 0.0492) \div Cpr$

3、按照样本鲜重计算

单位定义:每g组织每分钟催化产生1µg还原糖定义为一个酶活力单位。

SS- I 活性(μg /min/g 鲜重) =(ΔA+0.0492) ÷0.0006×V 反总]÷(W× V 样÷V 样总) ÷T

 $=277.8\times(\Delta A+0.0492) \div W$

V 反总: 反应体系总体积, 0.05mL; V 样: 加入样本体积, 0.01 mL; V 样总: 加入提取液体积, 1 mL; T: 反应时间, 30 min; Cpr: 样本蛋白质浓度, mg/mL; W: 样本质量, g。