

蔗糖合成酶（合成方向；SS-II）试剂盒说明书

（货号：ADS-W-ZT012 微板法 48 样）

一、产品简介：

蔗糖是重要的光合产物，是植物体内运输的主要物质，优势碳水化合物的暂贮形式之一。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。研究其合成方向 SS-II 的活性对于植物蔗糖合成具有重要意义。

SS-II 催化游离果糖与葡萄糖供体 UDPG 反应生成蔗糖，采用蔗糖与间苯二酚反应生成的有颜色产物在 480nm 下有特征吸收峰，酶活力大小与颜色深浅成正比。

二、试剂盒组分与配制：

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 60ml×1 瓶	4℃保存	
试剂一	液体 2.1ml×1 支	-20℃保存	
试剂二	液体 1ml×1 支	4℃保存	
试剂三	液体 1 瓶	4℃保存	临用加入 18mL 浓盐酸
试剂四	粉剂 2 瓶	4℃保存	临用前甩几下使粉剂落入底部，每瓶加入 4mL 蒸馏水充分溶解，现配现用，一周内用完。
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、水浴锅、移液器、蒸馏水。

四、蔗糖合成酶（SS-II）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 0.1g 组织（水分充足的样本可取 0.5g），加入 1mL 提取液，进行冰浴匀浆。12,000rpm 4℃离心 10min，取上清作为待测样品。

【注意】 若样本含糖量高，可引起 A 对照值较大如超过 1.6，即检测背景值过高会影响检测，可在样本制备过程中增加除糖步骤：取约 0.1g 组织（水分充足的样本可取 0.5g），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 5min；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 液体样本：直接测定。若浑浊，离心后取上清检测。

2、上机检测：

① 酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 480nm。

② 在 EP 管中依次加入：

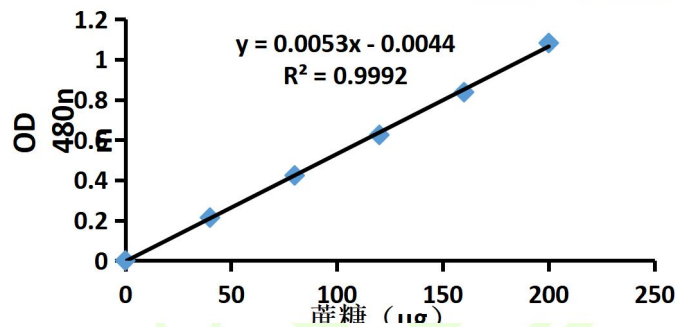
试剂名称 (μL)	测定管	对照管
试剂一	40	
蒸馏水		40
样本	20	20
37℃水浴 20min		
试剂二	10	10

试剂二需直接加到反应液里面，且务必混匀（可用枪头吸打），95℃水浴煮沸 10min（可用封口膜缠紧，防止水分散失），冷却至室温。		
试剂三	200	200
试剂四	60	60
混匀，95℃水浴 20min，冷却后，取 200μL 至 96 孔板中，480nm 下测定。 $\Delta A=A$ 测定管-A 对照管（每个测定管需设一个对照管）。		

【注】：若 ΔA 值过小如在零附近徘徊，可延长 37℃水浴时间 T（如 40min 或更长）或增加样本取样量 W（如增至 0.2g），或者增加样本加样体积 V1（如 40μL，则试剂三相应减少），相应的变量重新代入计算公式计算。

五、结果计算：

1、标准曲线： $y = 0.0053x - 0.0044$ ；x 为蔗糖标准品质量（μg），y 为 ΔA 。



2、按照蛋白浓度计算：

单位定义：每毫克组织蛋白每分钟催化产生 1μg 蔗糖定义为一个酶活力单位。

$$\text{SS-II活性}(\mu\text{g}/\text{min}/\text{mg prot}) = [(\Delta A + 0.0044) \div 0.0053] \div (V1 \times \text{Cpr}) \div T$$

$$= 471.7 \times (\Delta A + 0.0044) \div \text{Cpr}$$

3、按照样本鲜重计算：

单位定义：每克组织每分钟催化产生 1μg 蔗糖定义为一个酶活力单位。

$$\text{SS-II活性}(\mu\text{g}/\text{min}/\text{g 鲜重}) = [(\Delta A + 0.0044) \div 0.0053] \div (W \times V1 \div V) \div T$$

$$= 471.7 \times (\Delta A + 0.0044) \div W$$

4、按照液体体积计算：

单位定义：每毫升液体每分钟催化产生 1μg 蔗糖定义为一个酶活力单位。

$$\text{SS-II活性}(\mu\text{g}/\text{min}/\text{mL}) = [(\Delta A + 0.0044) \div 0.0053] \div V1 \div T = 471.7 \times (\Delta A + 0.0044)$$

V---加入提取液体积，1 mL；

V1---加入样本体积，0.02 mL；

T---反应时间，20 min；

W---样本质量，g；

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（10mg/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, 2, 4, 6, 8, 10. mg/mL。也可根据实际样本来调整标准品浓度。
- 3 按照：20μL 标准品+40μL 蒸馏水+10μL 试剂二+200μL 试剂三+60μL 试剂四，依次加样操作，95℃水浴 20min，冷却后，取 200μL 至 96 孔板中，480nm 下测定，根据结果即可制作标准曲线。