

## 可溶性淀粉合成酶 (Soluble starch synthase, SSS) 试剂盒说明书

(货号: G0537W48 微板法 48 样)

### 一、产品简介:

可溶性淀粉合成酶 (SSS, EC 2.4.1.21) 通常以游离态存在于质体基质中, 催化淀粉链延长, 主要负责支链淀粉的合成。SSS 催化 ADPG 与淀粉引物(葡聚糖)反应, 将葡萄糖分子转移到淀粉引物上, 同时生成 ADP, 通过反应体系中添加的酶促混合物依次催化 NADP<sup>+</sup> 还原为 NADPH, 且 NADPH 生成量与前一步反应中 ADP 生成量呈正比。

传统方法是通过检测 340nm 下 NADPH 增加量, 但该方法检测灵敏度低, 且易受到色素(如绿色叶片)干扰, 本试剂盒提供一种简单, 灵敏, 快速的测定方法: 该酶促过程产生的 NADPH 与特异的显色探针反应生成有色物质, 通过在 450nm 下检测该有色物质的增加速率, 进而计算出 SSS 酶活性大小。

### 二、试剂盒的组成和配制:

试剂名称	规格	保存要求	备注
提取液	液体 60mL×1 瓶	4°C保存	
试剂一	液体 30mL×1 瓶	4°C保存	
试剂二	液体 3.5 mL×1 瓶	4°C保存	呈分散状态,用前务必摇匀,即可使用。
试剂三	粉体 mg×1 支	4°C保存	临用前甩几下使试剂落入底部, 再加 0.6mL 的蒸馏水溶解备用。
试剂四	粉体 mg×1 瓶	4°C保存	临用前甩几下使试剂落入底部, 再加 3.5 mL 的试剂一溶解备用。
试剂五	粉体 mg×1 瓶	4°C保存	临用前甩几下使试剂落入底部, 再加 9 mL 的试剂一溶解备用。
试剂六	粉体 mg×1 支	4°C保存	临用前甩几下使试剂落入底部, 再加 1.2mL 蒸馏水溶解备用。
试剂七	液体 1mL×1 瓶	4°C保存	
标准品	粉剂 mg×1 支	-20°C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、水浴锅、台式离心机、可调式移液器、研钵、冰和蒸馏水。

### 四、可溶性淀粉合成酶 (SSS) 活性检测:

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:

称取约 0.1g 组织 (水分多的样本可取 0.5g), 加入 1mL 提取液, 进行冰浴匀浆。12000rpm, 4°C离心 10min, 取上清, 置冰上待测。

【注】: 若增加样本量, 可按照组织质量 (g): 提取液体积(mL)为 1: 5~10 的比例提取

#### 2、上机检测:

- ① 酶标仪预热 30min 以上, 设定温度 25°C, 调节波长至 450nm。
- ② 所有试剂解冻至室温 (25°C), 在 EP 管中依次加入:

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
样本	40	40
试剂一	140	150
试剂二 (用前务必摇匀)	30	30
试剂三	10	

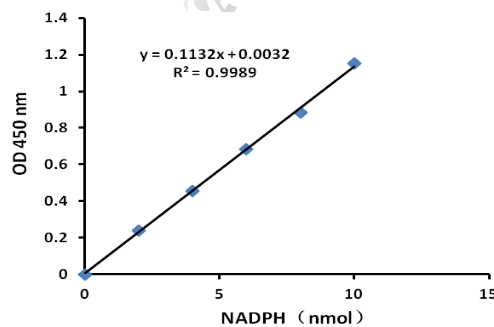
试剂四	30	30
混匀, 30°C反应 20min, 沸水浴(95-100°C)2min, 12000rpm, 4°C离心 10min, 上清液待测。		

③ 显色反应, 在 96 孔板中依次加入:

上清液	100	100
试剂五	80	80
试剂六	10	10
试剂七	10	10
混匀, 室温 (25°C) 孵育 15min, 立即于 450nm 处读取吸光值。 $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}}$ (每个样本需做一个样本自身对照)。		

## 五、结果计算:

1、标准曲线方程:  $y = 0.1132x + 0.0032$ , x 是 NADPH 摩尔质量: nmol, y 是  $\Delta A$ 。



2、按样本蛋白浓度计算:

酶活定义: 每毫克组织蛋白每分钟催化产生 1nmol NADPH 定义为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{SSS}(\text{nmol}/\text{min}/\text{mg prot}) &= [(\Delta A - 0.0032) \div 0.1132 \times (V3 \div V2)] \div (Cpr \times V1) \div T \times D \\ &= 27.6 \times (\Delta A - 0.0032) \div Cpr \times D \end{aligned}$$

3、按照样本鲜重计算:

酶活定义: 每克组织每分钟催化产生 1nmol NADPH 定义为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{SSS}(\text{nmol}/\text{min}/\text{g 鲜重}) &= [(\Delta A - 0.0032) \div 0.1132 \times (V3 \div V2)] \div (W \times V1 \div V) \div T \times D \\ &= 27.6 \times (\Delta A - 0.0032) \div W \times D \end{aligned}$$

V---加入提取液体积, 1mL;

V1---加入样本体积, 0.04mL;

V2---上清液体积, 100 $\mu$ L;

V3---反应体系总体积, 250 $\mu$ L;

T---反应时间, 20min;

W---样本质量; D---稀释倍数, 未稀释即为 1;

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 (1nmol/ $\mu$ L): 向标准品 EP 管里面加入 0.6mL 蒸馏水 (母液需在两天内用且 -20°C 保存)。
- 2 把母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品: 0, 0.2, 0.4, 0.6, 0.8, 1. nmol/ $\mu$ L。
- 3 10 $\mu$ L 的标准品+180 $\mu$ L 试剂一+10 $\mu$ L 试剂七, 混匀, 10min 后, 于 450nm 处读取吸光值, 根据结果即可制作标准曲线。