

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

（货号：BP10305W 微板法 96 样 有效期：3 个月）

一、指标介绍：

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^+ 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：

试剂组分	试剂规格	存放温度	注意事项
提取液	液体 120mL×1 瓶	4℃ 保存	
试剂一	液体 60mL×1 瓶	4℃ 保存	
试剂二	液体 6.5 mL×1 瓶	4℃ 保存	1. 呈分散状态，用前务必摇匀，即可使用； 2. 保存周期与试剂盒有效期相同。
试剂三	粉体 1 支	4℃ 保存	1. 开盖前注意使粉体落入底部（可手动甩一甩）； 2. 加入 1.1 mL 的蒸馏水溶解备用； 3. 保存周期与试剂盒有效期相同。
试剂四	粉体 1 瓶	4℃ 保存	1. 开盖前注意使粉体落入底部（可手动甩一甩）； 2. 加入 6.5 mL 的试剂一溶解备用； 3. 保存周期与试剂盒有效期相同。
试剂五	粉体 1 瓶	4℃ 保存	1. 开盖前注意使粉体落入底部（可手动甩一甩）； 2. 加入 17.5 mL 的试剂一溶解备用； 3. 保存周期与试剂盒有效期相同。
试剂六	粉体 1 瓶	4℃ 保存	1. 开盖前注意使粉体落入底部（可手动甩一甩）； 2. 加入 2.2mL 蒸馏水溶解备用； 3. 保存周期与试剂盒有效期相同。
试剂七	液体 2.2mL×1 瓶	4℃ 避光保存	
标准品	粉剂 1 支	-20℃ 保存	1. 若重新做标曲，则用到该试剂； 2. 按照说明书中标曲制作步骤进行配制； 3. 溶解后的标品一周内用完。

三、实验器材：

研钵（匀浆机）、冰盒（制冰机）、台式离心机、可调式移液枪、水浴锅（烘箱、培养箱、金属浴）、96 孔板、离心管、酶标仪、蒸馏水（去离子水、超纯水均可）。

四、指标测定：

建议先选取 1-3 个差异大的样本（例如不同类型或分组）进行预实验，熟悉操作流程，根据预实验结果确定或调整样本浓度，以防造成样本或试剂不必要的浪费！

1、样本提取：

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℃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、检测步骤：

① 酶标仪预热 30min 以上，设定温度 25℃，调节波长至 450nm。

② 所有试剂解冻至室温（25℃），在 EP 管中依次加入：

试剂组分（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℃反应 20min，沸水浴(95-100℃)2min，12000rpm，4℃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℃）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）。		

【注】：1.若 ΔA

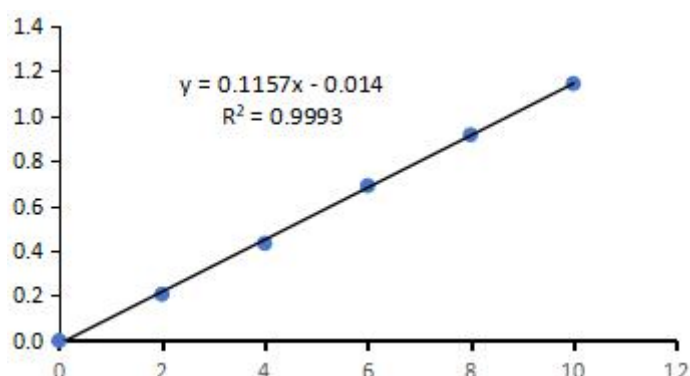
过小，可加大样本量

V1（如：增至 80μL，则试剂一相应减少，反应总体积不变）；或延长②步中 30℃的反应时间 T（如：延至 30min 或更长）；或增加样本取样质量 W；则调整后的 V1 和 T 和 W 需代入计算公式重新计算。

2. 若 A 测定大于 1，则可在③步中对上清液用蒸馏水进行稀释，稀释倍数 D 代入公式计算。

五、结果计算：

1、标准曲线方程： $y = 0.1157x - 0.014$ ，x 是 NADPH 摩尔质量：nmol，y 是 ΔA 。



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。

$$\text{SSS}(\text{nmol}/\text{min}/\text{mg prot}) = [(\Delta A + 0.014) \div 0.1157 \times (V3 \div V2)] \div (Cpr \times V1) \div T \times D \\ = 27 \times (\Delta A + 0.014) \div Cpr \times D$$

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。

$$\text{SSS (nmol/min/g 鲜重)} = [(\Delta A + 0.014) \div 0.1157 \times (V3 \div V2)] \div (W \times V1 \div V) \div T \times D$$

$$= 27 \times (\Delta A + 0.014) \div W \times D$$

V---加入提取液体积, 1mL; V1---加入样本体积, 0.04mL;
V2---上清液体积, 100μL; V3---反应体系总体积, 250μL;
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 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℃保存），标准品母液浓度为 1nmol/μL。将母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品，例如：0, 0.2, 0.4, 0.6, 0.8, 1. nmol/μL。也可根据实际样本调整标准品浓度。

2 标品稀释参照表如下：

标品浓度 nmol/μL	0	0.2	0.4	0.6	0.8	1
标品稀释液 uL	0	40	80	120	160	200
水 uL	200	160	120	80	40	0
各标准管混匀待用。						

3 依据加样表操作，根据结果，以各浓度吸光值减去 0 浓度吸光值，过 0 点制作标准曲线。

试剂名称 (μL)	标准管	0 浓度管 (仅做一次)
标品	10	
蒸馏水		10
试剂一	180	180
试剂七	10	10
混匀，10min 后，于 450nm 处读取吸光值， ΔA=A 测定-0 浓度管。		