

# 蔗糖磷酸合成酶(Sucrose phosphate synthase, SPS)试剂盒说明书

(货号: BP10276F 分光法 24 样 有效期: 6 个月)

## 一、产品简介:

蔗糖磷酸合成酶 (EC 2.4.1.14) 主要存在细胞质内,参与植物的生长发育,是植物体内催化蔗糖合成的关键酶之一。蔗糖磷酸合成酶催化果糖-6-磷酸形成蔗糖磷酸,蔗糖磷酸与间苯二酚反应生成有色物质,在 480nm 下有特征吸收峰,酶活力大小与颜色的深浅成正比。

# 二、试剂盒组成和配制:

试剂名称	规格	保存要求	备注		
提取液	液体30mL×1瓶	4℃保存			
试剂一	液体2.1mL×1瓶	-20℃保存			
试剂二	液体1mL×1支	4℃保存			
			1. 临用加入18mL浓盐酸;		
试剂三	液体1瓶	4℃保存	2. 保存周期与试剂盒有效期相		
			同。		
			每瓶:		
			1. 开盖前注意使粉体落入底部		
试剂四	粉剂2瓶	4℃避光保存	(可手动甩一甩);		
			2. 每瓶加入4mL蒸馏水充分溶		
			解,现配现用,一周内用完。		
			1. 若重新做标曲,则用到该试		
			剂;		
标准品	粉剂1支	4℃保存	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、所需仪器和用品:

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)、 1ml 比色皿、离心管、分光光度计、蒸馏水(去离子水、超纯水均可)。

### 四、指标测定:

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:

称样本 0.1g(水分充足的样本可取 0.5g)于研钵中,加入 1mL 提取液,冰浴匀浆。12000rpm, $4^{\circ}C$  离心 10min,取上清液,置冰上待测。

- 【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, $4^{\circ}$ C放置 10min; 12000rpm, $4^{\circ}$ C离心 5min; 弃上清,留沉淀,向沉淀中加入经预冷的 80%乙醇混匀, $4^{\circ}$ C放置 5min; 12000rpm, $4^{\circ}$ C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, $4^{\circ}$ C放置 10min; 12000rpm, $4^{\circ}$ C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 分光光度计预热 30min 以上,调节波长至 480nm,蒸馏水调零。
- ② 在 EP 管中依次加入:

网址: www.bpelisa.com



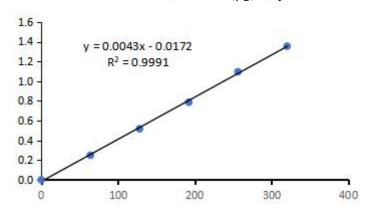
试剂名称 (μL)	测定管	对照管				
试剂一	80					
蒸馏水		80				
样本	40	40				
37°C水浴 20min						
试剂二	20	20				
试剂二需直接加到反应液里面,且务必混匀(可用枪头吸打),9						
水浴中煮沸 10min(可用封口膜缠紧,防止水分散失),冷却至室温。						
试剂三	400	400				
试剂四	120	120				

混匀,95°C水浴 20min,冷却后液体全部转入 1mL 玻璃比色皿(光径 1cm)中,480nm 下读取吸光值 A。 $\Delta$ A=A 测定-A 对照(每个测定管需设一个对照管)。

【注】:若 $\Delta A$  值过小如在零附近徘徊,可延长 37 $^{\circ}$ C水浴时间 T(如 40 $^{\circ}$ min 或更长)或增加样本取样量 W(如增至 0.2g),或者增加样本的加样体积 V1(如  $80\mu L$ ,则试剂三相应减少),相应的变量重新代入计算公式计算。

# 五、计算公式:

1、标准曲线方程: y = 0.0043x - 0.0172; x 是标准品质量 (μg) , y 是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  $1\mu g$  蔗糖定义为一个酶活力单位。 SPS 活性( $\mu g$  /min/mg prot)=[( $\Delta A+0.0172$ )  $\div 0.0043$ ] $\div$ (V1×Cpr) $\div$ T

=290.7×(
$$\Delta$$
A+0.0172)÷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  $1\mu g$  蔗糖定义为一个酶活力单位。 SPS 活性( $\mu g$  /min/g 鲜重)=[( $\Delta A$ +0.0172) ÷0.0043]÷(V1÷V×W)÷T

$$=290.7\times(\Delta A+0.0172)\div W$$

#### 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。 SPS 活性(μg /min/mL)=[(ΔA+0.0172) ÷0.0043]÷V1÷T

$$=290.7\times(\Delta A+0.0172)$$

V---加入提取液体积, 1mL; V1---加入反应体系中样本体积, 0.04mL;

W---样本鲜重, g; T ---反应时间: 20min;

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。

网址: www.bpelisa.com



# 附:标准曲线制作过程:

- 1 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),标准品母液浓度为 10mg/mL。将母液用蒸馏水稀释成六个浓度梯度的标准品,例如: 0, 1.6, 3.2, 4.8, 6.4, 8. mg/mL。 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:

13 Per 17 2 200 200 1						
吸取标准品母液 800uL,加入 200uL 蒸馏水,混匀得到 8mg/m 的标品稀释液待用。						
标品浓度 mg/m	0	1.6	3.2	4.8	6.4	8
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	40		
蒸馏水	80	120	
试剂二	20	20	
试剂三	400	400	
试剂四	120	120	

混匀, 95℃水浴 20min, 冷却后液体转入 1mL 玻璃比色皿 (光径 1cm) 中, 480nm 下测定, △A=A 测定-0 浓度管。

网址: www.bpelisa.com