

# 蔗糖磷酸化酶(Sucrose Phosphorylase, SP)试剂盒说明书

微量法 100T/96S

注意:正式测定之前选择 2-3 个预期差异大的样本做预测定。测定意义:

SP(EC2.4.1.7)主要存在于微生物和植物中,裂解葡萄糖苷键,催化葡萄糖基转移到果糖、木糖、半乳糖和鼠李糖等,合成相应的葡萄糖基低聚糖。此外,SP还能催化氢醌合成熊果苷,具有极强的美白效果,在化妆品工业中具有重要应用。

### 测定原理:

SP 能够以磷酸为受体,催化蔗糖产生 1-磷酸葡萄糖,在葡萄糖磷酸变位酶催化下变位为 6-磷酸葡萄糖,在 6-磷酸葡萄糖脱氢酶作用下还原 NADP+生成 NADPH,导致 340nm 光吸收值增加。测定 340nm 吸光度增加速率,即可计算 SP 活性。

# 自备实验用品及仪器:

天平、低温离心机、恒温水浴锅、酶标仪、96 孔板和蒸馏水。

试剂组成和配制:

提取液:液体 100mL×1 瓶,4℃保存。

试剂一:液体 15mL×1 瓶,4℃保存。

试剂二: 粉剂×1 支,-20℃避光保存,临用前加 2.5mL 蒸馏水溶解; 用不完的试剂分装后-20℃ 保存,禁止反复冻融。

试剂三: 粉剂×1 支,-20℃避光保存,临用前加 5mL 蒸馏水溶解;用不完的试剂分装后-20℃ 保存,禁止反复冻融。

# 粗酶液提取:

- 1. 组织: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,然后10000g,4°、离心10min,取上清待测。
- 2. 细菌、真菌:按照细胞数量(10<sup>4</sup>个):提取液体积(mL)为500~1000:1的比例(建议500万细胞加入1mL提取液),冰浴超声波破碎细胞(功率300w,超声3秒,间隔7秒,总时间3min);然后10000g,4℃,离心10min,取上清置于冰上待测。

#### 测定操作表:

1.酶标仪预热 30min,调节波长至 340nm。

#### 2.操作表

试剂名称	对照管	测定管
试剂一 (μL)	120	120
试剂二(μL)	20	20
试剂三(μL)	40	40
样本(μL)		20
蒸馏水(μL)	20	

迅速混匀,于 96 孔板,37 $^{\circ}$ 下测定 340nm 的初始吸光值与反应 2min 后的吸光值,测定管记作  $A_1$  与  $A_2$ ,对照管记作  $A_3$  与  $A_4$ , $\triangle A = (A_2 - A_1) - (A_4 - A_3)$ 。

### SP 活性计算公式:

1. 按照蛋白浓度计算

**酶活定义:** 37℃, pH6.8 时,每毫克蛋白质每分钟催化产生 1nmol NADPH 为一个酶活单位。



SP 活性(nmol/min/mg prot) =  $\frac{\Delta A}{\varepsilon \times d} \times V$  反总÷V 样÷Cpr÷T=1608× $\triangle$ A÷Cpr

2. 按照样本质量计算

酶活定义: 37℃, pH6.8 时, 每克样本每分钟催化产生 1nmol NADPH 为一个酶活单位。

SP 活性(nmol/min/g 鲜重)=  $\frac{\Delta A}{\varepsilon \times d}$  ×V 反总÷(V 样÷V 样总×W)÷T=1608× $\triangle$ A÷W

3. 按照细胞数量计算

**酶活定义:** 37℃, pH6.8 时,每 10<sup>4</sup>个细胞每分钟催化产生 1nmol NADPH 为一个酶活单位。

SP 活性  $(nmol/min/10^4 cell) = \frac{\Delta A}{\varepsilon \times d} \times V$  反总÷(V样÷V样总×细胞数量(万个))÷ $T=1608×<math>\triangle A$ ÷

细胞数量 (万个)

 $\varepsilon$ : NADPH 摩尔消光系数,6220 L/mol/cm; d: 比色皿光径,0.5cm; V 反总: 反应体系总体积,0.2mL; V 样: 反应体系中样本体积,0.02mL; W: 样本质量,g; Cpr: 蛋白浓度,mg/mL; V 样总: 加入提取液体积,1mL; T: 反应时间,2min注意事项:

- 1. 可选用 BCA 法测定蛋白含量试剂盒测定蛋白含量。
- 2. 样本较多时,可以按照每个样本试剂一: 试剂二: 试剂三=120: 20: 40 (μL) 的比例配制工作液,用多少配多少,临用前立刻配制,10分钟内使用。