

# 莽草酸脱氢酶（SD）活性检测试剂盒（紫外分光光度法）

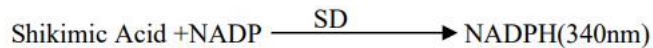
产品货号：BA1960

产品规格：50T/48S

## 产品简介：

莽草酸途径是存在于植物和微生物中的一条重要的代谢途径，莽草酸脱氢酶(EC 1.1.1.25) 是莽草酸合成代谢途径中催化第四步反应的关键酶。

莽草酸脱氢酶催化莽草酸和NADP产生NADPH，检测340nm下的吸光值增加速率来表示SD活性。



**注意：**实验之前建议选择2-3个预期差异大的样本做预实验。如果样本吸光值不在测量范围内建议稀释或者增加样本量进行检测。

## 产品组成：

试剂名称	规格	保存条件
提取液	液体60mL×1瓶	2-8℃
试剂一	液体20mL×1支	2-8℃
试剂二	粉剂×1瓶	2-8℃
试剂三	粉剂×2瓶	-20℃

## 溶液的配制：

1. 提取液：内含不溶物，用前摇匀。
2. 试剂二：临用前加入10mL蒸馏水溶解。
3. 试剂三：临用前每瓶加入11mL蒸馏水溶解。
4. 工作液的配制：根据用量按照试剂一：试剂二：试剂三为7:4:8的体积比例充分混匀，现用现配，用前25℃预热15min。

## 需自备的仪器和用品：

紫外分光光度计、台式离心机、水浴锅、1mL石英比色皿、可调式移液枪、研钵/匀浆器、冰和蒸馏水。

## 操作步骤：

### 一、样本处理（可适当调整待测样本量，具体比例可以参考文献）

1. 组织：按照组织质量（g）：提取液体积（mL）为1：5~10的比例（建议称取约0.1g组织，加入1mL提取液（加入前摇匀））进行冰浴匀浆，然后8000g，4℃，离心10min，取上清置于冰上待测。
2. 细胞：先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；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8000g，4℃，离心10min，取上清置于冰上待测。
3. 液体：直接检测。

### 二、测定步骤

1. 紫外分光光度计预热30min以上，调节波长至340nm，蒸馏水调零。
2. 工作液25℃预热10min以上。
3. 操作表：在1mL石英比色皿中分别加入下列试剂：



扫一扫 加微信

郑州乐业生物科技有限公司

Zhengzhou Leye-Bio Biotechnology Co., Ltd

地址：郑州市高新区红松路36号龙鼎企业中心一期1号楼5楼25号

免费电话：400-611-0007 13671551480 13643719799

QQ: 807961520 731791866

邮箱：zzlybio@126.com

试剂名称 (μL)	测定管	对照管
工作液	950	950
样本	-	50
蒸馏水	50	-

加入样本即开始计时,充分混匀后于340nm处测定20s时的吸光值A1 和5min20s时的吸光值A2,计算ΔA测定管=A2测定-A1测定,ΔA空白管=A2空白-A1空白, ΔA=ΔA测定管-ΔA空白管(空白管只需做1-2次)。

### 三、SD酶活性计算

#### 1. 按样本蛋白浓度计算

酶活定义: 每毫克蛋白每分钟产生1nmol的NADPH定义为一个酶活力单位。

$$\text{SD酶活 (U/mg prot)} = \Delta A \div (\epsilon \times d) \times 10^9 \times V_{\text{反总}} \div (V_{\text{样}} \times C_{\text{pr}}) \div T = 643 \times \Delta A \div C_{\text{pr}}$$

#### 2. 按样本质量计算

酶活定义: 每克样本每分钟产生1nmol的NADPH定义为一个酶活力单位。

$$\text{SD酶活 (U/g 质量)} = \Delta A \div (\epsilon \times d) \times 10^9 \times V_{\text{反总}} \div (V_{\text{样}} \times W \div V_{\text{样总}}) \div T = 643 \times \Delta A \div W$$

#### 3. 按细胞数量计算

酶活定义: 每10<sup>4</sup>个细胞每分钟产生1nmol的NADPH定义为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{SD酶活 (U/10}^4 \text{ cell)} &= \Delta A \div (\epsilon \times d) \times 10^9 \times V_{\text{反总}} \div (V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}} \times \text{细胞数量 (万个)}) \div T \\ &= 643 \times \Delta A \div \text{细胞数量 (万个)} \end{aligned}$$

#### 4. 按液体体积计算

酶活定义: 每mL液体样本每分钟产生1nmol的NADPH定义为一个酶活力单位。

$$\text{SD酶活 (U/mL)} = \Delta A \div (\epsilon \times d) \times 10^9 \times V_{\text{反总}} \div V_{\text{样}} \div T = 643 \times \Delta A$$

ε: NADPH摩尔消光系数, 6.22×10<sup>3</sup>L/mol/cm; d: 比色皿光径, 1cm; V反总: 反应体系总体积, 1×10<sup>3</sup>L; V样: 反应体系中样本体积, 0.05mL; Cpr: 样本蛋白浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; T: 反应时间, 5min; 10<sup>9</sup>: 单位换算系数, 1mol=10<sup>9</sup>nmol; V样总: 加入提取液体积, 1mL。

### 注意事项:

1. 样本提取上清液置于冰上待测, 且样本提取完成后建议2h内测完。
2. 样本的蛋白浓度需自行测定, 由于提取液中含有一定浓度的蛋白(约1mg/mL), 所以测定样本蛋白浓度时需扣除提取液自身蛋白浓度。
3. ΔA大于1时, 建议将样本稀释后再进行测定。当ΔA小于0.01时, 可以延长反应时间(10min或15min)来测定。
4. 空白管为检测各试剂组分质量的检测孔, 正常情况下, 变化不超过0.01。

### 实验实例:

1. 取0.1g萝卜叶, 加入1mL提取液, 进行样本处理, 取上清按照测得步骤操作, 测得计算ΔA测定管=A2测定-A1测定=1.441-1.201=0.24, ΔA空白管=A2空白-A1空白=0, ΔA=ΔA测定管-ΔA空白管=0.24, 按照样本质量计算得:  
SD酶活(U/g质量)=643×ΔA÷W=1543.2U/g质量。



扫一扫 加微信

**郑州乐业生物科技有限公司**

Zhengzhou Leye-Bio Biotechnology Co., Ltd

地址: 郑州市高新区红松路36号龙鼎企业中心一期1号楼5楼25号

免费电话: 400-611-0007 13671551480 13643719799

QQ: 807961520 731791866

邮箱: zzlybio@126.com