

## 超氧化物歧化酶(SOD)活性检测试剂盒

### Superoxide dismutase Assay Kit

微量法

货号: AK061

规格: 100T/96S、200T/192S

产品组成及保存条件:

编号	100T/96S	200T/192S	储存条件
AK061-A	25mL×1	50mL×1	4℃保存
AK061-B	2mL×1	4mL×1	4℃保存
AK061-C	15mL×1	30mL×1	4℃保存
AK061-D	35uL×1	70uL×1	-20℃保存
AK061-E	40mL×1	80mL×1	4℃避光保存
AK061-F	40mL×1	80mL×1	4℃避光保存

简介:

意义: 超氧化物歧化酶 (Superoxide dismutase, SOD; EC 1.15.1.1) 广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞中, 可以催化超氧化物阴离子发生歧化作用, 生成 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 和 O<sub>2</sub>。SOD 不仅是超氧化物阴离子清除酶, 也是 H<sub>2</sub>O<sub>2</sub> 主要生成酶, 在生物抗氧化系统中具有重要作用。

原理: 通过黄嘌呤及黄嘌呤氧化酶反应系统产生超氧阴离子(O<sup>2-</sup>), O<sup>2-</sup>可还原羟胺生成亚硝酸盐, 在显色剂的作用下呈现紫红色, 在 550nm 处有吸收; SOD 可清除 O<sup>2-</sup>, 从而减少亚硝酸盐的形成; 反应液颜色越深, 说明 SOD 活性愈低, 反之活性越高。

自备用品:

可见分光光度计或酶标仪、离心机、可调式移液器、水浴锅、研钵、冰、蒸馏水

试剂配制:

AK061-D 应用液: 用时按 AK061-D: AK061-A=1:60 比例配制, 按量配制。

样本处理:

1. 血清 (浆)、细胞培养液等液体样品: 直接检测
2. 组织样品的制备:
 

动物组织: 按照组织质量 (g): 生理盐水(mL)为 1: 9 的比例加入 9 倍体积的匀浆介质, 冰浴条件下制备成匀浆液, 2500-3000 转/分钟, 离心 10min,取上清待测。

植物组织: 按照组织质量 (g): 0.1mol/L PBS (ml) 为 1:4 的比例加入 4 倍体积的匀浆介质, 冰浴条件下制备成匀浆液, 3500-4000 转/分钟, 离心 10min,取上清待测。

测定步骤:

1. 分光光度计或酶标仪预热 30min 以上, 调节波长至 550nm。
2. 在 EP 管中依次加入下列试剂:

试剂名称	测定管 (uL)	对照管 (uL)
AK061-A	200	200
样本	2	
蒸馏水		2
AK061-B	20	20
AK061-C	120	120
AK061-D 应用液	20	20

充分混匀，置 37°C水浴 30min		
AK061-E	400	400
AK061-F	400	400
充分混匀，室温放置 15min，吸取 200ul 于微量玻璃比色皿/96 孔板测定 550 nm 测定各管吸光值 A。		

**SOD 酶活力计算：**

**1. 抑制率的计算：**

$$\text{抑制率} = (A \text{ 对照管} - A \text{ 测定管}) \div A \text{ 对照管}$$

尽量使样本的抑制率在 0.15-0.60 范围内。如果计算出来的抑制率不在此范围，则通常需要调整加样量后重新测定。如果测定出来的抑制率偏高，则需将样本用提取液适当稀释；如果测定出来的抑制率偏低，则需重新准备浓度比较高的待测样本。

**2. SOD 酶活性计算：**

(1) 血清（浆）、细胞培养液等液体样品 SOD 活力计算：

SOD 酶活性定义：每毫升反应液中 SOD 抑制百分率为 50%时所对应的 SOD 量为一个 SOD 活力单位(U)。

$$\text{SOD 活性(U/mL)} = \text{抑制率} \div 50\% \times \text{样本稀释倍数} \times \text{反应体系总体积} \div \text{样本检测量}$$

(2) 组织 SOD 活力计算：

SOD 酶活性定义：每毫克组织蛋白在 1ml 反应液中 SOD 抑制率为 50%时所对应的 SOD 量为一个 SOD 活力单位(U)。

$$\text{SOD 活性(U/mg)} = \text{抑制率} \div 50\% \times \text{反应体系总体积} \div \text{样本检测量} \div \text{样本蛋白浓度 (mg/ml)}$$