

**亚硝酸还原酶（Nitrite reductase, NiR）试剂盒说明书**

微量法 100T/48S

**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**

硝酸还原酶（NiR）是一类能催化亚硝酸盐还原的酶，广泛存在于微生物及植物体内，是自然界氮循环过程中的关键酶，可以将亚硝酸盐降解为 NO 或 NH<sub>3</sub>，从而减少环境中亚硝态氮的积累，降低因亚硝酸盐累积而造成的对生物体的毒害作用。

**测定原理**

亚硝酸还原酶可将 NO<sub>2</sub><sup>-</sup>还原为 NO，使样品中参与重氮化反应生成紫红色化合物的 NO<sub>2</sub><sup>-</sup>减少，即 540nm 处吸光值的变化可反映亚硝酸还原酶的活性。

**需自备的仪器和用品**

天平、研钵、可见分光光度计/酶标仪、微量石英比色皿/96 孔板、水浴锅、低温离心机。

**试剂的组成和配制**

提取液：液体 112mL×1 瓶，4℃ 保存。

试剂一：液体 4mL×1 瓶，4℃ 保存。

试剂二：粉剂×1 瓶，4℃ 保存。临用前加 5mL 蒸馏水溶解。

试剂三：液体 5mL×1 瓶，4℃ 保存。（如出现沉淀可以 70-80℃ 加热溶解）

试剂四：液体 10mL×1 瓶，4℃ 避光保存。（如出现沉淀可以 70-80℃ 加热溶解）

试剂五：液体 10mL×1 瓶，4℃ 避光保存。

工作液：临用前根据用量将试剂四和试剂五以 1:1 的比例混合。

**酶液提取**

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），进行冰浴匀浆。10000g 4℃ 离心 10min，取上清，置冰上待测。
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**

|   | 空白管 | 对照管 | 测定管 |
|---|-----|-----|-----|
| 样本（μL）  |     | 20  | 20  |
| 蒸馏水（μL）   | 20  | 40  |     |
| 试剂一（μL）   | 40  |     | 40  |
| 试剂二（μL）   | 40  | 40  | 40  |
| 混匀后，25℃ 反应 1h   |     |     |     |
| 试剂三（μL）   | 40  | 40  | 40  |
| 充分震荡 30s，取反应液   |     |     |     |
| 反应液（μL）   | 70  | 70  | 70  |
| 工作液（μL）   | 140 | 140 | 140 |
| 充分混匀，静置 3min 后测定各管 540nm 处吸光值，分别记为 A 空白管、A 对照管、A 测定管。空白管只要做一管，每个测定管需设一个对照管。 |     |     |     |

## 计算公式

### a. 使用微量石英比色皿测定的计算公式如下

标准曲线:  $y = 1.3594x + 0.0072$ ,  $R^2 = 0.9997$ ;  $x$  为标准品浓度 ( $\mu\text{mol/mL}$ ),  $y$  为吸光值 (A 标准管-A 空白管)。

#### 1. 按照蛋白含量计算

酶活单位定义: 每毫克组织蛋白每小时还原  $1\mu\text{mol NO}_2^-$  的量为一个酶活力单位。

$\text{NiR} (\mu\text{mol/h/mg prot}) = [\text{A 空白管} - (\text{A 测定管} - \text{A 对照管}) - 0.0072] \div 1.3594 \times V_{\text{标}} \div (V_{\text{样}} \times \text{Cpr}) \div T = 1.47 \times (\text{A 空白管} - \text{A 测定管} + \text{A 对照管} - 0.0072) \div \text{Cpr}$

#### 2. 按照样本质量计算

酶活单位定义: 每克组织每小时还原  $1\mu\text{mol NO}_2^-$  的量为一个酶活力单位。

$\text{NiR} (\mu\text{mol/h/g 鲜重}) = [\text{A 空白管} - (\text{A 测定管} - \text{A 对照管}) - 0.0072] \div 1.3594 \times V_{\text{标}} \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 1.47 \times (\text{A 空白管} - \text{A 测定管} + \text{A 对照管} - 0.0072) \div W$

#### 3. 按照细胞数量计算

酶活单位定义: 每  $10^4$  个细胞每小时还原  $1\mu\text{mol NO}_2^-$  的量为一个酶活力单位。

$\text{NiR} (\mu\text{mol/h}/10^4 \text{ cell}) = [\text{A 空白管} - (\text{A 测定管} - \text{A 对照管}) - 0.0072] \div 1.3594 \times V_{\text{标}} \div (\text{细胞数量} \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 1.47 \times (\text{A 空白管} - \text{A 测定管} + \text{A 对照管} - 0.0072) \div \text{细胞数量}$

$V_{\text{标}}$ : 标准液体积, 0.04mL;  $V_{\text{样}}$ : 体系中加入样本体积, 0.02mL;  $V_{\text{样总}}$ : 加入提取液体积, 1mL;  $T$ : 反应时间, 1h;  $\text{Cpr}$ : 样本蛋白含量;  $W$ : 样本质量, g

### b. 使用 96 孔板测定的计算公式如下

标准曲线:  $y = 0.6797x + 0.0072$ ,  $R^2 = 0.9997$ ;  $x$  为标准品浓度 ( $\mu\text{mol/mL}$ ),  $y$  为吸光值 (A 标准管-A 空白管)。

#### 1. 按照蛋白含量计算

酶活单位定义: 每毫克组织蛋白每小时还原  $1\mu\text{mol NO}_2^-$  的量为一个酶活力单位。

$\text{NiR} (\mu\text{mol/h/mg prot}) = [\text{A 空白管} - (\text{A 测定管} - \text{A 对照管}) - 0.0072] \div 0.6797 \times V_{\text{标}} \div (V_{\text{样}} \times \text{Cpr}) \div T = 2.94 \times (\text{A 空白管} - \text{A 测定管} + \text{A 对照管} - 0.0072) \div \text{Cpr}$

#### 2. 按照样本质量计算

酶活单位定义: 每克组织每小时还原  $1\mu\text{mol NO}_2^-$  的量为一个酶活力单位。

$\text{NiR} (\mu\text{mol/h/g 鲜重}) = [\text{A 空白管} - (\text{A 测定管} - \text{A 对照管}) - 0.0072] \div 0.6797 \times V_{\text{标}} \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 2.94 \times (\text{A 空白管} - \text{A 测定管} + \text{A 对照管} - 0.0072) \div W$

#### 3. 按照细胞数量计算

酶活单位定义: 每  $10^4$  个细胞每小时还原  $1\mu\text{mol NO}_2^-$  的量为一个酶活力单位。

$\text{NiR} (\mu\text{mol/h}/10^4 \text{ cell}) = [\text{A 空白管} - (\text{A 测定管} - \text{A 对照管}) - 0.0072] \div 0.6797 \times V_{\text{标}} \div (\text{细胞数量} \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T = 2.94 \times (\text{A 空白管} - \text{A 测定管} + \text{A 对照管} - 0.0072) \div \text{细胞数量}$

$V_{\text{标}}$ : 标准液体积, 0.04mL;  $V_{\text{样}}$ : 体系中加入样本体积, 0.02mL;  $V_{\text{样总}}$ : 加入提取液体积, 1mL;  $T$ : 反应时间, 1h;  $\text{Cpr}$ : 样本蛋白含量;  $W$ : 样本质量, g

## 注意事项

1. 配制好的工作液 3 天内使用完。
2. 若吸光值超过 1.5, 将上清液进行适当的稀释后再加入工作液显色, 并在计算公式中乘以稀释倍数。
3. 严格控制显色时间, 否则会对结果有影响。
4. 标准曲线线性范围为  $0.03\mu\text{mol/mL}$ - $1.5\mu\text{mol/mL}$ 。
5. A 空白管- (A 测定管-A 对照管) 线性范围为 0.02-1.5。