

## 锰过氧化物酶（Manganese peroxidase, Mnp）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：

锰过氧化物酶（EC1.11.1.13）是一种含亚铁血红素的过氧化物酶，主要存在于担子菌中，属于木质素降解酶系，能有效的降解木质素及废水和土壤中比较难降解的氯化物，叠氮化合物、DTT，多环芳烃等。

### 测定原理：

锰过氧化物酶在  $Mn^{2+}$  存在的条件下，将愈创木酚氧化为四邻甲氧基连酚，在 465nm 有特征吸收峰。

### 自备实验用品及仪器：

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

### 试剂组成和配制：

试剂一：液体 110mL×1 瓶，4℃ 保存。

试剂二：液体 2mL×1 支，4℃ 保存。

试剂三：液体 5mL×1 瓶，4℃ 避光保存。

试剂四：液体 2mL×1 支，4℃ 保存。

### 酶液提取：

1. 组织：按照质量（g）：试剂一体积（mL）为 1：5~10 的比例（建议称取约 0.1g，加入 1mL 试剂一）加入试剂一，冰浴匀浆后于 4℃，10000g 离心 10min，取上清置于冰上待测。
2. 细胞：按照细胞数量（ $10^4$  个）：试剂一体积（mL）为 500~1000：1 的比例（建议 500 万细胞加入 1mL 试剂一），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 4℃，10000g 离心 10min，取上清置于冰上待测。
3. 培养液或其它液体：直接检测。

### 测定操作：

- 1、分光光度计或酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 465nm，蒸馏水调零。
- 2、测定前将试剂一、二、三、四在 37℃（哺乳动物）或 25℃（其它物种）放置 10min 以上。
- 3、样本测定表

试剂名称（ $\mu$ L）	测定管
样本	20
试剂一	100
试剂二	20
试剂三	40
试剂四	20

在微量石英比色皿或 96 孔板中按顺序加入上述试剂，立即混匀并计时，记录 465nm 下 30s 时的吸光值 A1 和 2min30s 后的吸光值 A2。计算  $\Delta A = A2 - A1$ 。

**注意：**若一次性测定样本较多，可将试剂一、二、三、四按比例配成混合液，在 37℃（哺乳动物）或 25℃（其它物种）放置 10min 以上，测定时加入 20μL 样本和 180μL 混合液测定。

**酶活计算公式：**

**a. 用微量石英比色皿测定的计算公式如下**

1. 按照蛋白浓度计算

**酶活性定义：**每毫克蛋白每分钟氧化 1nmol 愈创木酚所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\text{MnP 活性 (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times \text{Cpr}) \div T = 413 \times \Delta A \div \text{Cpr}$$

2. 按照样本质量计算

**酶活性定义：**每克样品每分钟氧化 1nmol 愈创木酚所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\text{MnP 活性 (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times W \div V_{\text{样总}}) \div T = 413 \times \Delta A \div W$$

3. 按照细胞数量计算

**酶活性定义：**每 10<sup>4</sup> 个细胞每分钟氧化 1nmol 愈创木酚所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{MnP 活性 (nmol/min/10}^4 \text{ cell)} &= [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times \text{细胞数量} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ &= 413 \times \Delta A \div \text{细胞数量} \end{aligned}$$

4. 按照液体体积计算

**酶活性定义：**每毫升培养液每分钟氧化 1nmol 愈创木酚所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\text{MnP 活性 (nmol/min/mL)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div V_{\text{样}} \div T = 413 \times \Delta A$$

ε: 愈创木酚摩尔消光系数: 12100L/mol/cm; d: 比色皿光径, 1cm; V 反总: 反应总体积, 2×10<sup>-4</sup>L; V 样: 反应中样本体积, 0.02mL; V 样总: 加入提取液体积, 1mL; Cpr: 样本蛋白浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; T: 反应时间, 2min

**b. 用 96 孔板测定的计算公式如下**

1. 按照蛋白浓度计算

**酶活性定义：**每毫克蛋白每分钟氧化 1nmol 愈创木酚所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\text{MnP 活性 (nmol/min/mg prot)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times \text{Cpr}) \div T = 826 \times \Delta A \div \text{Cpr}$$

2. 按照样本质量计算

**酶活性定义：**每克样品每分钟氧化 1nmol 愈创木酚所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\text{MnP 活性 (nmol/min/g 鲜重)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times W \div V_{\text{样总}}) \div T = 826 \times \Delta A \div W$$

3. 按照细胞数量计算

**酶活性定义：**每 10<sup>4</sup> 个细胞每分钟氧化 1nmol 愈创木酚所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\begin{aligned} \text{MnP 活性 (nmol/min/10}^4 \text{ cell)} &= [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div (V_{\text{样}} \times \text{细胞数量} \div V_{\text{样总}}) \div T \\ &= 826 \times \Delta A \div \text{细胞数量} \end{aligned}$$

4. 按照液体体积计算

**酶活性定义：**每毫升培养液每分钟氧化 1nmol 愈创木酚所需的酶量为一个酶活力单位。

$$\text{MnP 活性 (nmol/min/mL)} = [\Delta A \times V_{\text{反总}} \div (\epsilon \times d) \times 10^9] \div V_{\text{样}} \div T = 826 \times \Delta A$$

ε: 愈创木酚摩尔消光系数: 12100L/mol/cm; d: 96 孔板光径, 0.5cm; V 反总: 反应总体积, 2×10<sup>-4</sup>L; V 样: 反应中样本体积, 0.02mL; V 样总: 加入提取液体积, 1mL; Cpr: 样本蛋白浓度, mg/mL; W: 样本质量, g; T: 反应时间, 2min