

硫氧还蛋白过氧化物酶（TPX）活性测定试剂盒说明书

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：

TPX 属于过氧化物酶家族，在体内主要通过还原过氧化氢和一些氢过氧化物来实现抗氧化作用，功能与 GPX 类似，也是谷胱甘肽氧化还原循环关键酶之一。TPX 普遍存在于各种生物体内，如酵母、植物、动物、原生动物、寄生虫、细菌和古细菌，在进化上高度保守。TPX 与细胞增殖、分化、细胞凋亡及肿瘤发生调控密切相关。TPX 的主要功能包括细胞脱毒、抗氧化和调节由过氧化氢介导的信号转导和免疫反应。

测定原理：

TPX 催化 H₂O₂ 氧化二硫苏糖醇（DTT），H₂O₂ 的吸收波长为 240nm，通过测定 240nm 吸光度的下降速率，即可计算出 TPX 活性。

自备仪器和用品：

低温离心机、水浴锅、可调节移液器、紫外分光光度计/酶标仪、微量石英比色皿/96 孔板（UV 板）、和蒸馏水

试剂组成和配制：

试剂一：液体 120mL×1 瓶，室温保存。

试剂二：液体 20mL×1 瓶，-20℃保存。

试剂三：液体 2mL×1 支，4℃。

粗酶液提取：

1. 组织：按照组织质量（g）：试剂一体积（mL）为 1：5~10 的比例（建议称取约 0.1g 组织，加入 1mL 试剂一）进行冰浴匀浆。8000g，4℃离心 10min，取上清置冰上待测。
2. 细菌、真菌：按照细胞数量（10⁴ 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 8000g，4℃，离心 10min，取上清置于冰上待测。
3. 血清等液体：直接测定。

TPX 测定操作：

取微量石英比色皿或 96 孔板，加入 4 μL 上清液，180 μL 试剂二，16 μL 试剂三，迅速混匀后于 240 nm 测定 10s 和 130s 吸光度，记为 A1 和 A2。

TPX 活性计算公式：

a.使用微量石英比色皿测定的计算公式如下

- (1). 按蛋白浓度计算

活性单位定义: 25℃或者 37℃中, 每毫克蛋白每分钟催化 1nmol H₂O₂ 降解为 1 个酶活单位。TPX

$$\begin{aligned} (\text{nmol/min /mg prot}) &= (A1 - A2) \div \epsilon \div d \times V \text{ 反总} \div (Cpr \times V \text{ 样}) \div T \\ &= 573 \times (A1 - A2) \div Cpr \end{aligned}$$

(2). 按样本质量计算

活性单位定义: 25℃或者 37℃中, 每克样本每分钟催化 1nmol H₂O₂ 降解为 1 个酶活单位。TPX

$$\begin{aligned} \text{活性 (nmol/min/g 鲜重)} &= (A1 - A2) \div \epsilon \div d \times V \text{ 反总} \div (W \times V \text{ 样} \div V \text{ 样总}) \div T \\ &= 573 \times (A1 - A2) \div W \end{aligned}$$

(3) 按细胞数量计算

活性单位定义: 25℃或者 37℃中, 每 10⁴ 个细胞每分钟催化 1nmol H₂O₂ 降解为 1 个酶活单位。