

过氧化氢酶（Catalase, CAT）试剂盒(钼酸铵比色法)说明书

微量法 100 管/48 样

测定意义：

CAT(EC 1.11.1.6)广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞中，是最主要的 H₂O₂ 清除酶，在活性氧清除系统中具有重要作用。

测定原理：

过氧化氢能氧化 MoO₂ 成 MoO₃，MoO₂ 接受氢氧根的电子成键，分子间立即脱水缩合，得到稳定的黄色复合物(H₂MoO₄·XH₂O)_n 在 405nm 处有强烈吸收峰，其吸光值和过氧化氢浓度成线性关系。测定出体系剩余过氧化氢在 405nm 的吸光值即可反映 CAT 的催化活性。需自备的仪器和用品：

酶标仪、台式离心机、可调式移液器、96 孔板、研钵、冰和蒸馏水

试剂组成和配制：

提取液：液体 100 mL×1 瓶，4℃保存；

试剂一：液体 5 mL×1 瓶，4℃避光保存；

试剂二：液体 15 mL×1 瓶，常温保存；（过饱和试剂，如有结晶析出，可 37℃加热搅拌溶解）

试剂三：液体 30 mL×1 瓶，4℃保存；（过饱和试剂，如有絮状沉淀，可 37℃加热搅拌溶解）

粗酶液提取：

1、细菌、细胞或组织样品的制备：

细菌或培养细胞：先收集细菌或细胞到离心管内，离心后弃上清；按照细菌或细胞数量

（10⁴ 个）：提取液体积（mL）为 500~1000：1 的比例（建议 500 万细菌或细胞加入 1mL 提取液），超声波破碎细菌或细胞（冰浴，功率 20%或 200W，超声 3s，间隔 10s，重复 30 次）；8000g 4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

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。8000g 4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

2、血清（浆）样品：直接检测。

测定步骤：

1、酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 405 nm。

2、在 EP 管中加入下列试剂

试剂名称（μL）	测定管	试剂名称（μL）	对照管
样本	50	试剂一	30
试剂一	30	试剂二	100
混匀，25℃准确反应 10 min		试剂三	265
试剂二	100	混匀	
试剂三	265	样本	50

混匀，取 200 μL 于 96 孔板立即测定 A 测定和 A 对照， $\Delta A = A_{\text{对照}} - A_{\text{测定}}$ 。每个测定管需设一个对照管。

CAT 活性计算：

1、标准曲线： $y = 0.1x + 0.0013$ $R^2 = 1$ x ：体系中过氧化氢浓度变化值（ $\mu\text{mol/mL}$ ）

y ：吸光值差值 ΔA

2、血清（浆）CAT 活力的计算：

单位的定义：每毫升血清（浆）每分钟催化 1 $\mu\text{mol H}_2\text{O}_2$ 降解定义为一个酶活力单位。

$$\text{CAT}(\mu\text{mol/min/mL}) = (\Delta A - 0.0013) \div 0.1 \times V_{\text{反总}} \div V_{\text{样}} \div T$$
$$= 8.9 \times (\Delta A - 0.0013)$$

3、组织、细菌或细胞中 CAT 活力计算：

（1）按样本蛋白浓度计算：

单位的定义：每 mg 组织蛋白每分钟催化 1 $\mu\text{mol H}_2\text{O}_2$ 降解定义为一个酶活力单位。

$$\text{CAT}(\mu\text{mol/min/mg prot}) = (\Delta A - 0.0013) \div 0.1 \times V_{\text{反总}} \div (V_{\text{样}} \times \text{Cpr}) \div T$$
$$= 8.9 \times (\Delta A - 0.0013) \div \text{Cpr}$$

（2）按样本鲜重计算：

单位的定义：每 g 组织每分钟催化 1 $\mu\text{mol H}_2\text{O}_2$ 降解定义为一个酶活力单位。

$$\text{CAT}(\mu\text{mol/min/g 鲜重}) = (\Delta A - 0.0013) \div 0.1 \times V_{\text{反总}} \div (W \times V_{\text{样}} \div V_{\text{样总}}) \div T$$
$$= 8.9 \times (\Delta A - 0.0013) \div W$$

$V_{\text{反总}}$ ：反应体系总体积，0.445 mL； $V_{\text{样}}$ ：加入样本体积，0.05 mL； $V_{\text{样总}}$ ：加入提取液体积，1 mL； T ：反应时间，10 min； W ：样本质量，g； Cpr ：样本蛋白质浓度，mg/mL。注意事项：

- 1、预实验若发现酶活性过高（A 测定 < 0.1 ），可用提取液适当稀释样品后测定，并在计算公式中乘以相应稀释倍数。
- 2、若 A 对照 $< A_{\text{测定}}$ ，一方面可能是酶活性过低，可将反应时间 10 延长到 30min，另一方面可能样本中杂质干扰严重，可将样本稀释 5 倍左右后测定，并在计算公式中代入实际反应时间和乘以相应稀释倍数。