

过氧化氢含量 (H₂O₂) 试剂盒说明书

分光光度法 50 管/48 样

正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

测定意义：

H₂O₂ 是生物体内最常见的活性氧分子，主要由 SOD 和 XOD 等催化产生，由 CAT 和 POD 等催化降解。H₂O₂ 不仅是重要的活性氧之一，也是活性氧相互转化的枢纽。一方面，H₂O₂ 可以直接或间接地氧化细胞内核酸，蛋白质等生物大分子，并使细胞膜遭受损害，从而加速细胞的衰老和解体；另一方面 H₂O₂ 也是许多氧化应急反应中的关键调节因子。

测定原理：

H₂O₂ 与硫酸钛生成黄色的过氧化钛复合物，在 415nm 有特征吸收。

试剂的组成和配制：

产品名称	OX001-50T/48S	Storage
试剂一：丙酮	60ml (自备)	4℃
试剂二：粉剂	1 瓶	4℃
试剂三：液体	15ml	4℃
试剂四：液体	60ml	4℃
说明书	一份	

试剂二：粉剂×1 瓶，4℃保存；临用前加入 10ml 浓盐酸充分溶解备用。用不完的试剂 4℃保存；(溶解时间较长，约 30min，可 40℃-60℃加热溶解，务必提前准备)

自备仪器和用品：

可见分光光度计、台式离心机、可调式移液器、1 ml 玻璃比色皿、丙酮 60ml、浓盐酸 10ml、研钵和冰。

H₂O₂ 提取：

1、细菌或细胞样品的制备：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)：试剂一体积 (ml) 为 500~1000: 1 的比例 (建议 500 万细菌或细胞加入 1ml 试剂一)，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)；用试剂一定容至 1ml；8000g 4℃ 离心 10min，取上清，置冰上待测。



2、组织样品的制备：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；转移至 EP 管中，用试剂一定容至 1ml，8000g 4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

3、血清（浆）样品：直接检测。

测定步骤：

- 1、分光光度计预热 30min 以上，调节波长至 415nm，蒸馏水调零。
- 2、将试剂二、三和四 37℃（哺乳动物）或 25℃（其它物种）水浴 10min 以上。
- 3、在 EP 管中按顺序加入下列试剂

试剂名称（μl）	测定管	对照管
样本	吸取的量的为全部上清液	
试剂一		1000
试剂二	100	100
试剂三	200	200

4000g，25℃离心 10min，弃上清，留沉淀

试剂四	1000	1000
-----	------	------

加入试剂四溶解沉淀后，室温静置 5min，倒入比色皿中，测定 415nm 处吸光值 A。对照管只要做一次即可。计算 $\Delta A = A_{\text{测定}} - A_{\text{对照}}$ 。

注意事项：

- 1、由于试剂一易挥发，试剂一必须先预冷再加，研磨时必须在冰上研磨。
- 2、本试剂盒中试剂的挥发性较高，请带一次性手套和口罩。

H₂O₂ 含量计算：

1、标准条件下测定的回归曲线， $y = 0.7488x + 0.0006$ （x 为标准品浓度，μmol/ml；y 为 ΔA ）。

2、血清（浆）中 H₂O₂ 含量的计算：

$$\text{H}_2\text{O}_2 \text{ 含量 } (\mu\text{mol/ml}) = (\Delta A - 0.0006) \div 0.7488 = 1.34 \times (\Delta A - 0.0006)$$

3、细菌、细胞或组织中 H₂O₂ 含量计算

(1) 按照蛋白浓度计算

$$\text{H}_2\text{O}_2 \text{ 含量 } (\mu\text{mol/mg prot}) = [(\Delta A - 0.0006) \div 0.7488 \times V1] \div (V1 \times Cpr) = 1.34 \times (\Delta A - 0.0006) \div Cpr$$

需要另外测定，建议使用本公司 BCA 蛋白质含量测定试剂盒。

(2) 按照样本质量计算

$$\text{H}_2\text{O}_2 \text{ 含量 } (\mu\text{mol/g 鲜重}) = [(\Delta A - 0.0006) \div 0.7488 \times V1] \div (W \times V1 \div V2) = 1.34 \times (\Delta A - 0.0006) \div W$$

(3) 按照细菌或细胞密度计算：

$$\text{H}_2\text{O}_2 \text{ 含量 } (\mu\text{mol}/10^4) = [(\Delta A - 0.0006) \div 0.7488 \times V1] \div (500 \times V1 \div V2) = 0.0027 \times (\Delta A - 0.0006)$$

V1：加入反应体系中样本体积，1ml；V2：加入提取液体积，1ml；Cpr：样本蛋白质浓度，mg/ml；

W：样本质量，g；500：细胞或细菌总数，500 万。

注意：标曲线性范围为 0.1μmol/ml 到 2μmol/ml，吸光度 ΔA 线性范围为 0.07-1.5，若 ΔA 超过 1.5 则需要稀释，计算公式乘以相应稀释倍数。

