

葡萄糖氧化酶（GOD）活性测定试剂盒说明书

(分光法 48 样)

一、产品简介：

葡萄糖氧化酶（GOD，EC 1.1.3.4）是一种常见于多种微生物中的氧化还原酶，葡萄糖氧化酶催化葡萄糖和氧反应生成葡萄糖酸和过氧化氢，过氧化氢和特异显色剂反应产生（粉）红色产物，该产物在510nm有最大吸收峰，进而得到葡萄糖氧化酶酶活性大小。

二、试剂盒组分与配制：

| 试剂名称 | 规格 | 保存要求 | 备注 |
|------|-------------|------|----------------------------------|
| 提取液 | 液体 60mL×1 瓶 | 4℃保存 | |
| 试剂一 | 液体 15mL×1 瓶 | 4℃保存 | |
| 试剂二 | 液体 15mL×1 瓶 | 4℃保存 | |
| 试剂三 | 粉体 mg×2 支 | 4℃保存 | 用前甩几下使粉体落入底部，每支加 1.2mL 的蒸馏水溶解备用。 |
| 标准管 | 液体 mL×1 支 | 4℃保存 | |

三、所需仪器和用品：

可见分光光度计、1mL 玻璃比色皿（光径 1cm）、天平、移液器、研钵、离心机。

四、葡萄糖氧化酶（GOD）活性测定：

建议正式实验前选取 2 个样本做预测定，了解本批样品情况，熟悉实验流程，避免实验样本和试剂浪费！

1、样本制备：

① 组织样本：

0.1g 组织样本（水分充足的样本建议取 0.2g 左右），加 1mL 的蒸馏水研磨，粗提液全部转移到 EP 管中，12000rpm，4℃离心 10min，上清液待测。

② 细胞/细菌样本：

先收集细胞到离心管内，离心后弃上清；取约 500 万细胞/细菌加入 1mL 蒸馏水或 PBS 或生理盐水，超声波破碎细胞/细菌（冰浴，功率 200W，超声 3s，间隔 10s，重复 30 次）；12000rpm 4℃离心 10min，取上清，置冰上待测。

【注】：若增加样本量，可按照细胞数量（ 10^4 ）：提取液（mL）为 500~1000：1 的比例进行提取。

2、上机检测：

① 可见分光光度计预热 30min，设定波长到 510nm，蒸馏水调零。

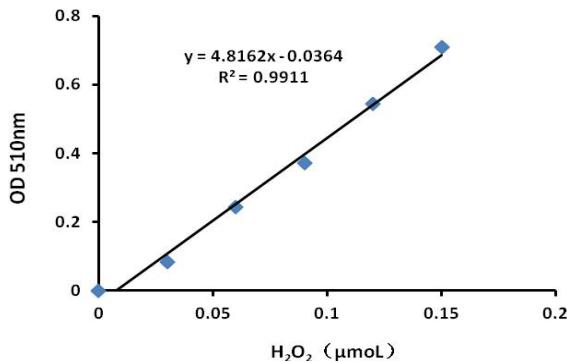
② 所有室温至室温（25℃）。在 1mL 玻璃比色皿（光径 1cm）中依次加入：

| 试剂名称 (μ L) | 测定管 |
|--|-----|
| 试剂一 | 300 |
| 试剂二 | 300 |
| 样本 | 60 |
| 混匀，37℃孵育 5min | |
| 试剂三 | 40 |
| 混匀，于 510nm 下读取吸光值 A1，37℃孵育 20min 后读取吸光值 A2， $\Delta A = A2 - A1$ 。 | |

【注】：若 ΔA 值在零附近，则增加样本加样体积 V1（如增至 50 μ L，则试剂一相应减少），或延长反应时间 T（如延长至 40min 或 60min），则改变后的 V1 和 T 需代入公式重新计算。

五、结果计算：

1、标准曲线: $y = 4.8162x - 0.0364$: x 为 H_2O_2 标准品(μmoL), y 为 ΔA 。



2、按样本鲜重计算:

单位定义: 在 37°C, 每克组织每小时生成 1 $\mu\text{moL}\text{H}_2\text{O}_2$ 定义为一个酶活单位 (U)。

$$\text{GOD} (\mu\text{moL}/\text{h/g 鲜重}) = [(\Delta A + 0.0364) \div 4.8162] \div (W \times V1 \div V) \div T = 10.4 \times (\Delta A + 0.0364) \div W$$

3、按样本蛋白浓度计算:

单位定义: 在 37°C, 每毫克组织蛋白每小时生成 1 $\mu\text{moL}\text{H}_2\text{O}_2$ 定义为一个酶活单位 (U)。

$$\text{GOD} (\mu\text{moL}/\text{h/mg prot}) = [(\Delta A + 0.0364) \div 4.8162] \div (V1 \times Cpr) \div T = 10.4 \times (\Delta A + 0.0364) \div Cpr$$

4、按细胞/细菌数量计算:

单位定义: 在 37°C, 每 10^4 个细胞/细菌每小时生成 1 $\mu\text{moL}\text{H}_2\text{O}_2$ 定义为一个酶活单位 (U)。

$$\text{GOD} (\mu\text{moL}/\text{h}/10^4 \text{ cell}) = [(\Delta A + 0.0364) \div 4.8162] \div (500 \times V1 \div V) \div T = 0.021 \times (\Delta A + 0.0364)$$

V---加入提取液体积, 1 mL;

V1---加入样本体积, 0.06mL;

T---反应时间, 20min=1/3h;

W---样本质量, g;

500---细胞数量, 万;

Cpr---样本蛋白质浓度, mg/mL, 建议使用本公司的 BCA 蛋白含量检测试剂盒。

附: 标准曲线制作过程:

- 1 制备标准品母液 (250 $\mu\text{mol}/\text{mL}$)。
- 2 把母液稀释成以下浓度: 0, 0.5, 1, 1.5, 2, 2.5 $\mu\text{mol}/\text{mL}$ 。也可根据实际调整浓度。
- 3 在 96 孔板中直接加入: 20 μL 标准品+80 μL 试剂一+100 μL 试剂二, 混匀于 510nm 处读值, 依据结果即可制作标准曲线。