### 黄嘌呤氧化酶(xanthione oxidase, XOD)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:

XOD (EC 1.17.3.2) 催化黄嘌呤氧化生成尿酸和超氧阴离子,是活性氧主要来源之一;同时也是核苷酸代谢的关键酶之一。XOD 主要分布于哺乳动物的心,肺,肝脏等组织中,当肝功能受损时,XOD 大量释放到血清中,对肝损害的诊断具有特异性的意义。

#### 测定原理:

XOD 催化黄嘌呤产生尿酸,尿酸在290nm下有特征吸收峰。

#### 需自备的仪器和用品:

紫外分光光度计、台式离心机、可调式移液器、1mL 石英比色皿、研钵、冰和蒸馏水。

#### 试剂组成和配制:

提取液: 60mL×1 瓶, 4℃保存;

试剂一: 60mL×1 瓶, 4℃保存;

试剂二:粉剂×4瓶,4℃保存。

#### 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  $(10^4 \, \uparrow)$ : 提取液体积 (mL) 为  $500\sim1000$ : 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  $\mathbb C$  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。

#### 操作步骤:

- 1、分光光度计预热 30min 以上,调节波长至 290nm,蒸馏水调零。
- 2、XOD 检测工作液的配制:用时在每瓶试剂二中加入 15mL 试剂一,充分混匀,现配现用;
- 3、测定前将 XOD 检测工作液 37℃(哺乳动物)或 25℃(其它物种) 水浴 10min。
- 4、取 1mLXOD 检测工作液于 1mL 石英比色皿中,再加入 35μL 样本,混匀,室温下立即测定 290nm 下的初始吸光值 A1 和 1min 后的吸光值 A2,计算  $\Delta A = A2 A1$ 。

#### XOD 活性计算:

1、血清(浆) XOD 计算:

单位的定义: 每毫升血清(浆)每分钟催化产生 1nmol 尿酸定义为一个酶活力单位。

XOD (nmol/min/mL) =  $[\Delta A \times V$  反总÷ (ε×d) ×10<sup>9</sup>]÷V 样÷T=2424×ΔA

- 2、组织、细菌或细胞中 XOD 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产生 1nmol 尿酸定义为一个酶活力单位。

XOD(nmol/min/mg prot )=[ΔA×V 反总÷(ε×d)×10 $^9$ ]÷(V 样×Cpr)÷T =2424×ΔA÷Cpr

(2) 按样本鲜重计算:

单位的定义:每g组织每分钟催化产生1nmol尿酸定义为一个酶活力单位。

## 苏州科铭生物技术有限公司 www.cominbio.com

#### (3) 按细菌或细胞密度计算:

单位的定义:每一万个细菌或细胞每分钟催化产生 1nmol 尿酸定义为一个酶活力单位。 XOD(nmol/min/ $10^4$  cell)=[ $\Delta$ A×V 反总÷( $\epsilon$ ×d)× $10^9$ ]÷( $\epsilon$ 500×V 样÷V 样总)÷T=4.848× $\epsilon$ A V 反总:反应体系总体积, $\epsilon$ 1.035× $\epsilon$ 10·3 L;  $\epsilon$ 2:尿酸摩尔消光系数, $\epsilon$ 1.22× $\epsilon$ 10·4 L/ mol /cm; d:比色皿光径,1cm; V 样:加入样本体积, $\epsilon$ 0.05 mL; V 样总:加入提取液体积,1 mL; T:反应时间,1 min; W:样本质量,g; Cpr:样本蛋白质浓度,mg/mL; 500:细胞或细菌总数,500 万。