

上海茁彩生物科技有限公司 ZCIBIO Technology Co., Ltd



生化检测原理示意图







Cat. NO: ZC-S0741 Size: 50T/48S

单胺氧化酶检测试剂盒说明书 可见分光光度法

*正式测定前务必取 2-3 个预期差异较大的样本做预测定

一、测定意义:

MAO(EC1. 4. 3. 4) 主要存在于脊椎动物的各种器官,特别是分泌腺、脑、肝脏,在无脊椎动物、豆类的芽等植物中也存在催化单胺类物质代谢,含量较低,具有重要的生理功能,其活性能反映肝纤维化的程度。此外,MAO活性异常导致细胞内单胺类神经递质运转出现紊乱,从而引发多种病症。

二、测定原理:

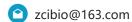
MAO 催化单胺类底物脱氨生成相应的醛,进一步氧化成酸;底物在 360nm 处有特征吸收峰,测定 360nm 光吸收下降的速率,计算 MAO 活性。

三、需自备的仪器和用品:

天平、低温离心机、可见分光光度计、1 mL 玻璃比色皿、蒸馏水。

四、试剂的组成和配置:

种类	试剂规格	储存条件	使用方法及注意事项
提取液一	液体 50mL×1 瓶	4℃保存	
提取液二	液体 50mL×1 瓶	4°C保存	
试剂一	液体 100mL×1 瓶	4℃保存	
试剂二	液体 5mL×1 瓶	4℃避光保存	







五、粗酶液提取

- 1. 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 提取液一)进行冰浴匀浆, 10000g, $4^{\circ}C$, 离心 10min, 弃沉淀; 把上清转移到另一 预冷的离心管, 10000g, 4℃, 离心 30min, 弃上清; 加入 1.0mL 预冷的提取液二, 震荡混匀, 16000g,4℃,离心 40min,弃上清;沉淀加入预冷的 1.0 mL 试剂一,震荡混匀,即粗酶液 (可用于可溶性蛋白浓度测定) 取上清置于冰上待测。
- 细菌、真菌:按照细胞数量(10⁴个):提取液体积(mL)为500~1000:1的比例(建议 500万细胞加入1mL提取液),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 10000g, 4°C, 离心 10min, 弃沉淀; 把上清转移到另一预冷的离心管, 10000g, 4℃, 离心 30min, 弃上清; 加入 1.0 mL 预冷的提取液二, 震荡混匀, 16000g, 4℃, 离心 40min, 弃上清; 沉淀加入预冷的 1.0 mL 试剂一, 震荡混匀, 即粗酶液 (可用于可溶 性蛋白浓度测定),取上清置于冰上待测。
- 3. 血清:直接测定。

六、测定操作表

	空白管	测定管
酶液(μL)		100
试剂一(μL)	900	800
试剂二(μL)	100	100

混匀, 1 mL 玻璃比色皿, 对照管调零, 测定 360nm 处吸光值 A1, 然后 37℃水浴 60min, 测定 360nm 处吸光值 A2, △A= A1-A2。

注意: 空白管只需测定一次。

七、MAO 活性计算公式

1、按蛋白含量计算

酶活定义: 37℃, pH7. 6 时, 每毫克蛋白质 1min 内转化 1nmol 底物的酶量为一个酶活单位。 DAO 活性 (nmol/min/mg prot) = ΔA÷ε÷d×V 反总÷ (V 样×Cpr) ÷T= 114×ΔA÷Cpr







2、按样本质量计算

酶活定义: 37° C, pH7. 6 时, 每克样品 1min 内转化 1nmol 底物的酶量为一个酶活单位。 DAO 活性 $(nmol/min/g) = \Delta A \div \epsilon \div d \times V$ 反总÷ $(V \not + V \not + V \not + E \times W) \div T = 114 \times \Delta A \div W$

酶活定义: 37° C,pH7. 6 时,每 10^{4} 个细胞 1min 内转化 1nmol 底物的酶量为一个酶活单位。 DAO 活性(nmol/min/ 10^{4} cell)= Δ A÷ ϵ ÷d×V 反总÷(V 样÷V 样总×细胞数量)÷T

4、按照液体体积计算

= 114×ΔA÷细胞数量

3、按照细胞数量计算

酶活定义: 37° C, pH7. 6 时, 每升血清 1min 内转化 1nmol 底物的酶量为一个酶活单位。 DAO 活性 $(nmol/min/L) = \Delta A \div \epsilon \div d \times V$ 反总 $\div V$ 样=114000 $\times \Delta A$

ε: 底物摩尔消光系数, 1.46 L/mol/cm; d: 比色皿光径, 1cm; V 反总: 反应总体积, 1mL; V 样: 反应中样本体积, 0.1mL; V 样总: 加入提取液体积, 1mL; Cpr: 样本蛋白浓度, mg/mL; T: 反应时间, 60min, W: 样本质量, g

八、注意事项

- 1. 吸光度变化应该控制在 0.01~0.8 之间。否则加大样品量或稀释样品,注意计算公式中参与计算的稀释倍数要相应改变。
- 2. 样品蛋白质含量需要另外测定。



