

乳酸脱氢酶（Lactate Dehydrogenase, LDH）试剂盒说明书**微量法 100 管/48 样**

注 意：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：

LDH (EC 1.1.1.27) 广泛存在于动物、植物、微生物和培养细胞中，是糖酵解途径的末端酶，催化丙酮酸与乳酸之间的可逆反应，伴随着 NAD⁺/NADH 之间互变。

测定原理：

LDH 催化 NAD⁺氧化乳酸生成丙酮酸，丙酮酸进一步与 2,4 - 二硝基苯肼作用生成丙酮酸二硝基苯腙，在碱性溶液中显棕红色，颜色深浅与丙酮酸浓度成正比。

需自备的仪器和用品：

可见分光光度计/酶标仪、恒温水浴锅、台式离心机、可调式移液器、微量石英比色皿/96 孔板、研钵、冰和蒸馏水。

试剂的组成和配制：

提取液：60mL×1 瓶，4℃保存；

试剂一：液体 5 mL×1 瓶，4℃保存；

试剂二：粉剂×1 支，-20℃保存，用时加入 10μL 试剂五和 1.3 mL 蒸馏水充分溶解备用，用不完的试剂分装后-20℃保存，禁止反复冻融；

试剂三：液体 5 mL×1 瓶，4℃保存；

试剂四：液体 20 mL×1 瓶，4℃保存；

试剂五：液体 100μL×1 支，4℃保存；

样品测定的准备：

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 1000~5000: 1 的比例 (建议 2000 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、分光光度计或酶标仪预热 30min 以上，调节波长至 450nm，蒸馏水调零。

2、样本测定（在 EP 管中加入下列试剂）

试剂名称(μL)	测定管	对照管
样本	10	10
试剂一	50	50
试剂二	10	
蒸馏水		10

充分混匀，37°C（哺乳动物）或 25°C（其它物种）准确水浴 15min

试剂三	50	50
-----	----	----

充分混匀，37°C（哺乳动物）或 25°C（其它物种）准确水浴 15min

试剂四	150	150
-----	-----	-----

充分混匀，室温静置 15min，450 nm 下测定吸光度，计算 $\Delta A = A_{\text{测定管}} - A_{\text{对照管}}$ 。每个测定管需要设一个对照管。

LDH 活力单位的计算：

a. 用微量石英比色皿测定的计算公式如下

1、标准条件下测定的回归曲线， $y = 0.9108x + 0.0037$ (x 为标准品浓度， $\mu\text{mol}/\text{mL}$ ； y 为 ΔA)。

2、血清（浆）LDH 活力的计算

单位的定义：每 mL 血清（浆）每分钟催化产生 1nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$\text{LDH} (\text{nmol}/\text{min}/\text{mL}) = (\Delta A - 0.0037) \div 0.9108 \div T \times 10^3 = 73.2 \times \Delta A$

3、细胞、细菌和组织中 LDH 活力的计算

(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 1 nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$\text{LDH} (\text{nmol}/\text{min}/\text{mg prot}) = [(\Delta A - 0.0037) \div 0.9108 \times V_1] \div (V_1 \times C_{\text{pr}}) \div T \times 10^3 = 73.2 \times \Delta A \div C_{\text{pr}}$

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) 按样本鲜重计算：

单位的定义：每 g 组织每分钟催化产生 1nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$\text{LDH} (\text{nmol}/\text{min}/\text{g 鲜重}) = [(\Delta A - 0.0037) \div 0.9108 \times V_1] \div (W \times V_1 \div V_2) \div T \times 10^3 = 73.2 \times \Delta A \div W$

(3) 按细菌或细胞密度计算：

单位的定义：每 1 万个细菌或细胞每分钟催化产生 1nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$\text{LDH} (\text{nmol}/\text{min}/10^4 \text{ cell}) = [(\Delta A - 0.0037) \div 0.9108 \times V_1] \div (2000 \times V_1 \div V_2) \div T \times 10^3 = 0.037 \times \Delta A$

V1：加入反应体系中样本体积，0.01mL；V2：加入提取液体积，1 mL；T：反应时间，15 min；Cpr：蛋白质浓度， mg/mL ；W：样本质量，g；2000：细胞或细菌总数，2000 万； 10^3 ： $1\mu\text{mol}/\text{mL} = 10^3 \text{ nmol}/\text{mL}$ 。

b. 使用 96 孔板测定的计算公式如下：

1、标准条件下测定的回归曲线， $y = 0.4554x + 0.0037$ (x 为标准品浓度, $\mu\text{mol/mL}$; y 为 ΔA)。

2、血清（浆）LDH 活力的计算

单位的定义：每 mL 血清（浆）每分钟催化产生 1nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{LDH} (\text{nmol/min/mL}) = (\Delta A - 0.0037) \div 0.4554 \div T \times 10^3 = 146.4 \times (\Delta A - 0.0037)$$

3、细胞、细菌和组织中 LDH 活力的计算**(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 1 nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{LDH} (\text{nmol/min/mg prot}) = [(\Delta A - 0.0037) \div 0.4554 \times V_1] \div (V_1 \times C_{\text{pr}}) \div T \times 10^3 = 146.4 \times (\Delta A - 0.0037) \div C_{\text{pr}}$$

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) 按样本鲜重计算：

单位的定义：每 g 组织每分钟催化产生 1nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

$$\text{LDH} (\text{nmol/min/g 鲜重}) = [(\Delta A - 0.0037) \div 0.4554 \times V_1] \div (W \times V_1 \div V_2) \div T \times 10^3 = 146.4 \times (\Delta A - 0.0037) \div W$$

(3) 按细菌或细胞密度计算：

单位的定义：每 1 万个细菌或细胞每分钟催化产生 1nmol 丙酮酸定义为一个酶活力单位。

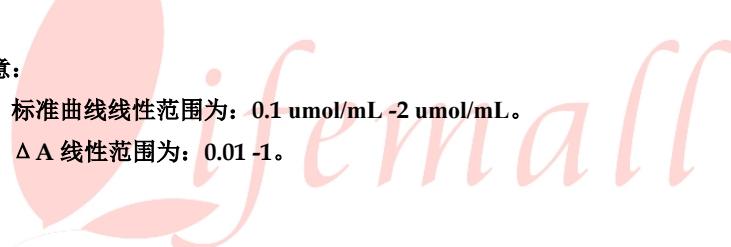
$$\text{LDH} (\text{nmol/min}/10^4 \text{ cell}) = [(\Delta A - 0.0037) \div 0.4554 \times V_1] \div (2000 \times V_1 \div V_2) \div T \times 10^3 = 0.073 \times (\Delta A - 0.0037)$$

V1：加入反应体系中样本体积，0.01mL; V2：加入提取液体积，1 mL; T：反应时间，15 min; Cpr：蛋白质浓度，mg/mL; W：样本质量，g; 2000：细胞或细菌总数，2000 万； 10^3 ： $1\mu\text{mol/mL} = 10^3 \text{ nmol/mL}$ 。

注意：

1、 标准曲线线性范围为：0.1 $\mu\text{mol/mL}$ - 2 $\mu\text{mol/mL}$ 。

2、 ΔA 线性范围为：0.01 - 1。



Lifemall.asia
To be with you