

全血乳酸(LD)测定试剂盒

比色法 50 管/48 样

一、测定原理:

以 NAD+ 为氢受体,LDH 催化乳酸(Lactic Acid)脱氢产生丙酮酸,使 NAD+ 转化成 NADH。其中 PMS 递氢使 NBT 还原为紫色呈色物,呈色物的吸光度在 530nm 时与乳酸含量成线性关系。

二、试剂组成及配制:

蛋白沉淀剂:

溶液 50ml×1 瓶, 室温保存 6 个月, 如有结晶, 则取上清进行实验。

试剂一: 酶稀释液 60ml×1 瓶, 4℃~8℃冰箱保存 6 个月。

试剂二: 酶贮备液 $0.6 \, \text{ml} \times 1$ 支, $4 \, \text{℃} \sim 8 \, \text{ℂ}$ 冰箱保存 $6 \, \text{个月}$,用时用一次性吸头进行取样。

酶工作液的配制: 临用前将试剂二(酶贮备液)和试剂一(酶稀释液)按照 1:100 的体积比进行混合,现用现配,4 \mathbb{C} 保存 24 小时内有效;

试剂三: 显色溶液 6 ml×2 瓶, 4℃~8℃避光冰箱保存 6 个月。

试剂四: 粉剂×2 支, 短期内使用可放 4℃~8℃冰箱, 长期(6 个月)存放请置-20℃以下。

显色剂的配制:使用前取试剂四粉剂 1 支倒入 1 瓶试剂三液体中,待粉剂全部溶解后,

用微量移液器取少许液体打入小离心管中,反复颠倒离心管,再用微量移液器将离心管中的液体转移到瓶中,如此反复 $2\sim3$ 次,使二者充分混合,配成显色剂, $4\sim8$ 次箱避光保存。

试剂五: 终止液, 60 ml×2 瓶, 4℃~8℃冰箱保存 6 个月。

试剂六: 3mmol/L 标准液, 2 ml×1 支, 4℃~8℃冰箱保存 6 个月。

三、操作步骤:

1、前处理:

上清液制备: 取待测样本 0.1ml,加入蛋白沉淀剂 0.6ml 混匀, $3500\sim4000$ 转/分,离心 10 分钟,取上清液进行测定。

[注]: 1、全血及时用蛋白沉淀剂制备成乳酸上清液。

- 2、制成的乳酸上清冰箱 4℃或者 0℃以下保存, 15~30 天稳定不变。
- 3、如果您的血样很少,您可以取 0.05ml 全血加 0.3ml 蛋白沉淀剂。

2、操作表:

	空白管	标准管	测定管
双蒸水(ml)	0.02		
3mmol/L 标准液(ml)		0.02	
上清液(ml)			0.02
酶工作液(ml)	1	1	1



本试剂盒仅用于科研实验

显色剂(ml)	0.2	0.2	0.2	
混匀,37℃水浴准确反应 10 分钟				
终止液(ml)	2	2	2	
混匀,530 nm,1cm 光径,双蒸水调零,测定各管吸光度值。				

四、注意点:

- 1、应取空腹或静止状态下的静脉血,并避免血液淤滞,如用止血带,应在针头刺入静脉后马上放开,然后等 2 分钟后再抽血。
- 2、血液要新鲜,最好是当天完成,如果当天完不成,可将样本进行样本前处理后,将上清液 4℃或-20℃保存可稳定 15~30 天。
- 3、蛋白沉淀剂如有结晶,则取上清进行实验。
- 4、在批量实验前需要进行预实验,以确定测定绝对 OD(测定 OD 值-空白 OD 值)在 $0.05\sim0.35$ 之间。如果测定绝对 OD 小于 0.05,则需要加大样本浓度重新测定;如果测定绝对 OD 大于 0.35,则需要将样本稀释后重新测定。

1、前处理:

将 6mmol/L 的乳酸标准用双蒸水稀释成不同浓度: 1mmol/L、2mmol/L、3mmol/L、4mmol/L、5mmol/L、6mmol/L,进行标准曲线的制备。

2、操作表:

	空白管	标准管	
双蒸水(ml)	0.02		
不同浓度的标准液(ml)		0.02	
酶工作液(ml)	1	1	
显色剂(ml)	0.2	0.2	
混匀,37℃水浴准确反应 10 分钟			
终止液(ml)	2	2	
混匀,530 nm,1 cm光径,双蒸水调零,测各管吸光度值。			

3、测定结果:

乳酸标准浓度 (mmol/L)	测定 OD 值	绝对 OD 值
0	0.076	0
1	0.174	0.098



本试剂盒仅用于科研实验

2	0.281	0.205
3	0.384	0.308
4	0.478	0.402
5	0.558	0.482
6	0.633	0.557

4、绘图如下:

