



微囊藻毒素-LR (MC-LR) ELISA定量检测试剂盒说明书

Catalog Number: ml103511

产品仅供教研使用

用于定量检测水样品以及海水样品中微囊藻毒素-LR的含量。

使用本产品之前，必须完整阅读本说明书，仅供科研使用。

简介	3
检测原理	3
检测实验的局限性	4
操作要点	5
试剂盒组成及储存条件	5
需要的其他材料	6
注意事项	6
样品预处理	6
试剂准备	6
实验步骤	8
结果的计算	9
示例数据	9
精密度	10
回收率	10
灵敏度	10
线性关系	11
交叉反应性	11
参考文献	11

生产企业:

上海酶联生物科技有限公司

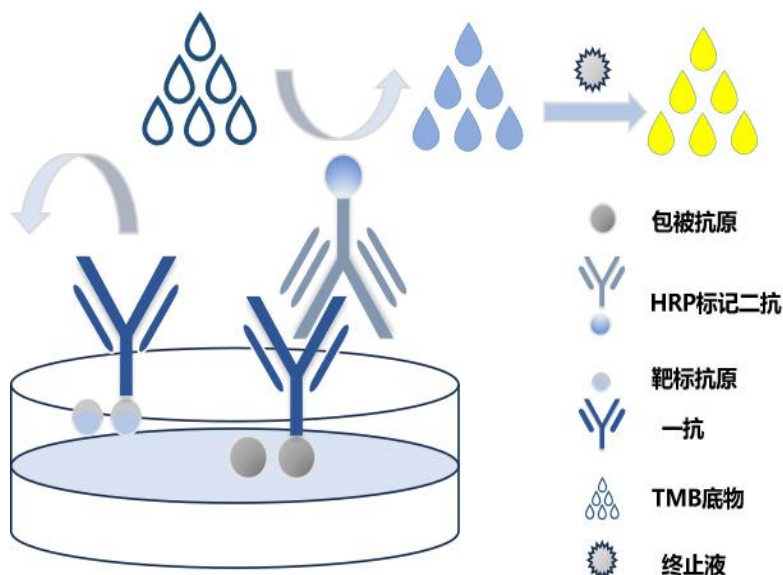
简介

微囊藻毒素 (microcystins, MCs) 是水华爆发时微囊藻属、鱼腥藻属等蓝藻产生的次级代谢产物，是淡水中分布最广泛的蓝藻毒素之一，具有毒性强、对人体各器官损害大等特点。近年来，由于工业及生活污水的排放，导致我国多处湖泊及河流水体富营养化，水华爆发频繁，水体环境均受到不同程度的 MCs 污染。2023年4月1日正式实施的《生活饮用水卫生标准》(GB5749-2022) 中新增了微囊藻毒素-LR 的限值标准，在藻类暴发情况发生时，不得超过 0.001mg/L。

本酶联免疫检测试剂盒可以经济、快速地检测水样品（饮用水、地表水）以及海水样品中微囊藻毒素-LR 的含量。

检测原理

本试剂盒采用间接竞争 ELISA 方法，在酶标板微孔条上预包被偶联抗原，样本中微囊藻毒素-LR 和微孔条上预包被的偶联抗原竞争微囊藻毒素-LR 抗体，加入酶标二抗后，形成包被抗原-抗体-酶标二抗复合物。随后结合的酶催化 TMB 底物显色，样本吸光值与其含有的微囊藻毒素-LR 成负相关，通过标准曲线可准确定量样品中微囊藻毒素-LR 的含量。通过标准曲线计算所得值乘以样品处理的稀释倍数即为实际样品中微囊藻毒素-LR 的含量。



间接竞争法模式图

按操作顺序形成包被抗原-抗体-酶标二抗复合物后，加入 TMB 底物，板孔液体由无色变成蓝色，再加入终止液液体变为黄色后进行吸光度值测定。

检测实验的局限性

仅供科研使用。

试剂盒的使用期限不得超过试剂盒标签上的有效期。不要将试剂与其他批次或来源的试剂混合使用或替换使用。

如果样品产生的值高于最高标准，则用测定稀释剂进一步稀释样品，并重复测定。稀释剂、操作人员、移液技术、洗涤技术、培养时间或温度以及试剂盒使用年限的任何变化都可能导致结合变化。

样本采集、处理和存储的变化可能会导致样本值的差异。

本试剂盒实验设计消除了不同样品中可能潜在的干扰因素的影响，但不能涵盖所有潜在影响因素。不能排除存在其他干扰的可能性。

操作要点

为了避免交叉污染,在添加每个标准品、样品和试剂时应更换移液器枪头。

当使用自动洗板机时,在加入洗涤缓冲液后加入30秒的浸泡期,或者在洗涤步骤之间将板旋转180度,可以提高测定精度。

显色剂应保持无色,直到添加到板中。确保显色剂不受光线照射。

应按照与显色剂相同的顺序将终止液添加到板中。加入终止液后,孔中形成的颜色将从蓝色变为黄色。蓝色的孔表示终止液未与溶液充分混合。

试剂盒组成及储存条件

名 称	规格 (48T)	规格 (96T)	储 存 条 件
预包被酶标板	8×6 条	8×12 条	剩余置于 2-8℃储存至多 1 个月
标准品	1 支×100μL	1 支×200μL	剩余置于-20℃储存至多 6 个月
100×一抗试剂	1 支×50μL	1 支×100μL	剩余置于-20℃储存至多 6 个月
100×酶标抗体	1 支×50μL	1 支×100μL	
20×浓缩稀释液	1 支×15mL	1 支×25mL	按条件可保存至有效期末
显色剂 A	1 支×3mL	1 支×6mL	
显色剂 B	1 支×3mL	1 支×6mL	
终止液	1 支×3mL	1 支×6mL	
20×浓缩洗涤液	1 支×15mL	1 支×25mL	
封板膜	2 张	2 张	
产品说明书	1 份	1 份	

需要的其他材料

- 酶标仪，包含450nm测定波长，同时包含600-680nm校正波长更佳；
- 移液器及枪头；
- 蒸馏水或去离子水
- 100-1000 mL刻度量筒。
- 洗瓶、排枪或自动微孔板清洗机。
- 用于稀释标准品和样品的试管。

注意事项

此试剂盒提供的终止液为稀硫酸溶液，具有一定腐蚀性，应谨慎操作。

该试剂盒中的某些成分含有防腐剂，可能会引起皮肤过敏反应，应佩带口罩避免吸入薄雾。

显色剂B可能会引起皮肤、眼睛和呼吸道刺激，应佩带口罩避免吸入薄雾。

佩戴防护手套、防护服、眼睛和面部防护用品。处理后彻底洗手。

样品预处理

下面列出的样品收集和储存条件旨在作为一般性指导。样品稳定性尚未评估。

1. 海水样品的制备

准确称取 5g (精确至 0.01g)试样，置于 50mL 离心管中，加入 10mL 甲醇溶液(80%)，充分振荡均匀，8000r/min 离心 10min，取上清液于离心管中。

取 50uL 进行检测。

稀释倍数：2 倍

2. 水样品的检测

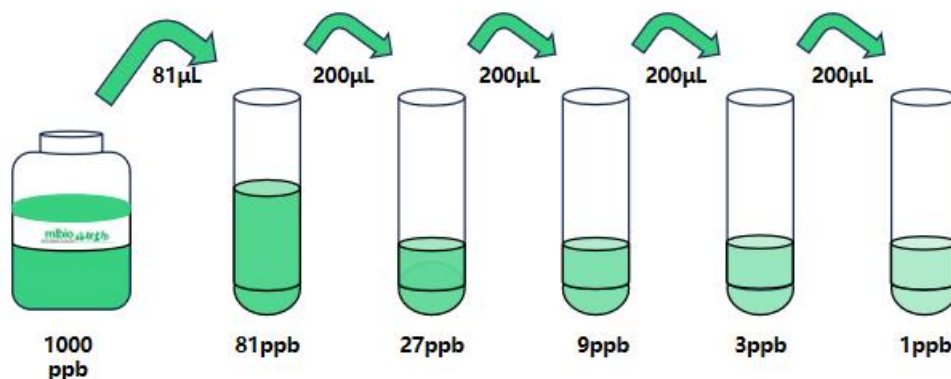
取 50 μ L 过滤后的水样直接检测。

试剂准备

使用前将所有试剂置于室温平衡30分钟左右。

洗涤液/稀释液配制：如果洗涤液/稀释液（20 $\times$ ）有晶体析出，需在37 $^{\circ}$ C下加热至晶体全部溶解。用蒸馏水1:20稀释（例如：1mL 浓缩洗涤液加入19mL的蒸馏水）

标准品配制：试剂盒中取出标准品，准备5个试管，先将1000ppb标准品（200 μ L）按需吸取一定量用1 $\times$ 稀释液稀释至81ppb（例：81 μ L的标准品母液+919 μ L的1 $\times$ 稀释液，制备得到1000 μ L的81ppb浓度标准品），随后在4个试管中分别加入400 μ L的1 $\times$ 稀释液，在这4个单独的试管中将81ppb标准品依次3倍倍比稀释至5个梯度，共配制5个浓度的标准品，依次为：81ppb、27ppb、9ppb、3ppb、1ppb，从最高浓度标准品溶液中吸取200 μ L标准品到下一个试管中，轻轻吹打混匀，以此类推进行标准品的倍比稀释（如图所示），1 $\times$ 稀释液用作零浓度标准品(0ppb)。



一抗工作液配制：使用前10分钟，用1×稀释液将100×一抗工作液稀释成1×一抗工作液，根据所需用量配置。

酶标二抗工作液配制：使用前10分钟，用1×稀释液将100×酶标二抗稀释成1×酶标抗体工作液，根据所需用量配置。

备注：如样本中待测物浓度高于标准品最高值，请根据实际情况选择适当的稀释倍数（建议：将待测样本用样品稀释液最低稀释1倍，在正式实验之前做预实验，以确定具体稀释倍数）；标准品母液及100×酶标二抗溶液根据实验所需酶标板孔数吸取一定量配制工作液，剩余溶液应放回-20℃储存，且避免反复冻融。

实验步骤

所有标准品、样品建议复孔检测

- 1. 样本孵育：**每孔分别加入 50μL 不同浓度的标准品/预处理过的待测样品，同时加入抗试剂 50μL/孔（加抗试剂时请使用多道移液器），盖上封板膜在 37℃下孵育 30 分钟。孵育结束后，每孔加入 300μL 1×洗涤缓冲液，轻轻晃动 30 秒，甩干并在纸上拍干，以这种方式清洗 3 次。
- 2. 二抗孵育：**每孔加入 100μL 酶标抗体工作液，轻轻混匀，盖上封板膜在 37℃下避光孵育 30 分钟。孵育结束后，重复步骤 1 中的清洗方式清洗 4 次。
- 3. 底物显色：**每孔首先加入 50μL 显色液 A，随后加入 50μL 显色液 B，轻轻混匀，盖上封板膜在 37℃下避光孵育 15 分钟。（加显色液时请使用多道移液器，根据样品和对照抗体的颜色，自行控制显色时间）
- 4. 终止反应：**待显色反应结束后，每孔加入 50μL 终止液（加终止液时请使用多道移液器），轻轻混匀，5 分钟内用预热完成的酶标仪在 450nm 处测吸

光值。

实验步骤汇总

1. 加标准品/样品和一抗，37°C反应 30 分钟，洗涤 3 次。
2. 加酶标二抗，37°C反应 30 分钟，洗涤 4 次。
3. 加显色液，37°C避光反应 15 分钟。
4. 加终止液，在 5 分钟内读数。

结果的计算

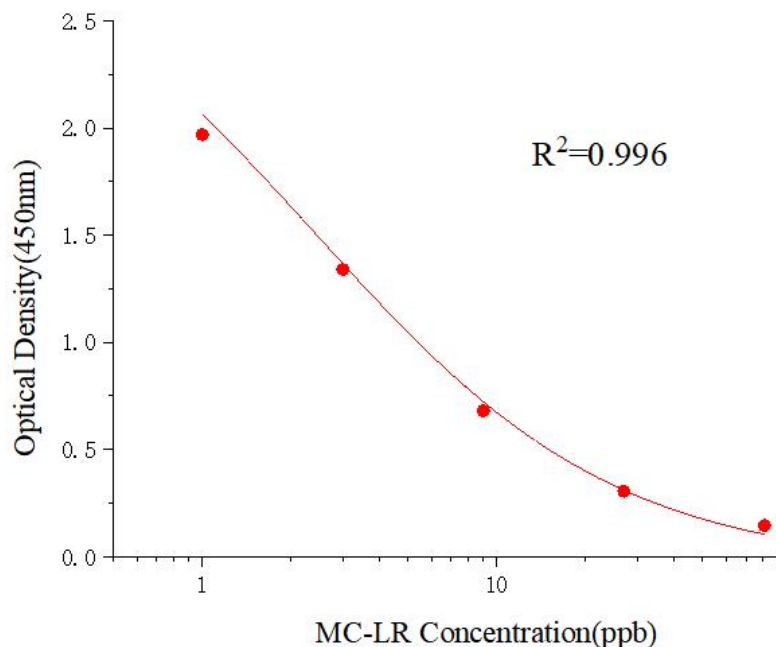
以浓度的对数为横坐标，OD 值为纵坐标，绘出四参数逻辑函数的标准曲线。或者使用能够生成四参数逻辑（4-P）曲线拟合的计算机软件来创建标准曲线。

若样品 OD 值高于标准曲线上限，应适当稀释后重测并在计算样本浓度时乘以相应的稀释倍数。

示例数据

以下数据和曲线仅供参考，实验者需根据自己的实验数据建立标准曲线。

标准品浓度 (ppb)	81	27	9	3	1	0
校正 OD 值	0.144	0.305	0.681	1.342	1.970	3.066



本图所示标准曲线仅供示例，结果计算应以同次试验标准品所绘标准曲线为准计算样本结果。

精密度

批内精密度：三组已知的高、中、低浓度样品，进行二十次在同一个板块内精度评估。

批内变异系数 CV%小于10%。

批间精密度：三组已知的高、中、低浓度样品，进行二十次在不同板块内精度评估。

批间变异系数 CV%小于15%。

回收率

样本回收率：80%-120%

灵敏度

经样本测试，本试剂盒的检测灵敏度为1ppb。

线性关系

校准品剂量反应曲线相关系数 r 值, 大于等于 0.996。

交叉反应性

微囊藻毒素-LR: 100%

ELISA Plate Template												
	1	2	3	4	5	6	7	8	9	10	11	12
A												
B												
C												
D												
E												
F												
G												
H												