

T2 毒素检测试剂盒使用说明书

(酶联免疫法)

1 原理及用途

T2 毒素 (T2) 是由多种镰刀菌产生的一种霉菌毒素。主要污染小麦、大麦、玉米等粮食作物及其制品,对人类健康及畜牧业构成了较大危害。T2 毒素主要影响血液,肝脏,肾脏,胰腺肌肉及淋巴细胞的功能,T2 毒素中毒后的一般临床症状为厌食、呕吐、腹泻、生长停滞、繁殖和神经机能障碍等。使用 T2 毒素试剂盒则能够快速而准确的分析样品中 T2 毒素残留。

本试剂盒采用一步竞争 ELISA 方法检测玉米、大米、豆类、花生、燕麦、饲料等样本中的 T2 毒素,试剂盒由预包被偶联抗原的酶标板、辣根酶标记物、抗体、标准品及其他配套试剂组成。检测时,酶标板微孔条上预包被 T2 毒素抗原与样本中 T2 毒素竞争抗 T2 毒素抗体(抗体工作液),同时抗 T2 毒素抗体与酶标二抗(酶标记物)相结合,经 TMB 底物显色,样本吸光值与其含有的 T2 毒素成负相关,与标准曲线比较再乘以其对应的稀释倍数,即可得出样品中 T2 毒素的含量。

2 技术指标

2.1 试剂盒灵敏度: **0.2ppb(ng/ml)**

2.2 反应模式: **25°C, 30min~15min**

2.3 检测下限:

花生、玉米、燕麦、大豆、饲料等.....24ppb
小麦.....20ppb

2.5 样本回收率:

花生、玉米、燕麦、大豆、饲料等.....110±15%
小麦.....110±15%

3 试剂盒组成

酶标板.....96 孔
浓缩标准液(黑盖): 各 1ml
0ppb、2ppb、6ppb、18ppb、54ppb、162ppb
酶标记物.....6ml
抗体工作液.....6ml
底物液 A(白盖).....6ml
底物液 B(黑盖).....6ml
终止液(黄盖).....6ml
10X 浓缩洗涤液(白盖).....40ml
说明书.....1 份
盖板膜.....1 份
自封袋.....1 份

4 需要的器材和试剂

4.1 仪器: 酶标仪、打印机、均质器、氮气吹干装置、振荡器、离心机、刻度移液管、天平(感量 0.01g)、漏斗、滤纸

4.2 微量移液器: 单道 20µl-200µl, 100µl-1000µl、多道 300µl

4.3 试剂: 甲醇、二氯甲烷、去离子水

5 样本前处理

5.1 样本处理前须知：

实验器具必须洁净并使用一次性吸头，以避免污染干扰实验结果。

5.2 配液：

配液 1：样品提取液

用去离子水将甲醇按 3:2 体积比进行稀释（例：30ml 甲醇+20ml 去离子水）。

5.3.1 花生、玉米、燕麦、大豆、饲料等样品处理方法

- 1) 取 1g 粉碎样品，加入 20ml 样品提取液；
- 2) 剧烈振荡 5min；
- 3) 用定量分析滤纸过滤；
- 4) 用蒸馏水或去离子水按 1:5 比例稀释；
- 5) 取 50 μ l 进行分析。

稀释倍数：120 检测下限：24ppb

5.3.2 小麦样品处理方法

- 1) 取 1g 粉碎样品，加入 20ml 样品提取液；
- 2) 剧烈振荡 5min；
- 3) 用定量分析滤纸过滤；
- 4) 取上清液 1ml，加入 2ml 二氯甲烷，振荡，4000r/min，离心 5min，取二氯甲烷层，于 50 $^{\circ}$ C 氮气吹干；
- 5) 加入 5ml 10% 甲醇，振荡混匀；
- 6) 取 50 μ l 进行分析。

稀释倍数：100 检测下限：20ppb

6 酶联免疫试验步骤

将所需试剂从 4 $^{\circ}$ C 冷藏环境中取出，置于室温平衡 30min 以上，洗涤液冷藏时可能会有结晶需恢复到室温以充分溶解，每种液体试剂使用前均须摇匀。取出需要数量的微孔板及框架，将不用的微孔板放入自封袋，保存于 2-8 $^{\circ}$ C。

实验开始前需：

配液 A：洗涤工作液

将 40ml 10 \times 浓缩洗涤液用去离子水按 1:9 稀释成 400ml 工作洗涤液备用，洗涤工作液在 4 $^{\circ}$ C 环境可保存一个月。

制备 T2 毒素标准品：

标准品溶液（0ppb, 0.2ppb, 0.6ppb, 1.8ppb, 5.4ppb, 16.2ppb）

取 6 个 1.5ml 离心管，把标准品浓缩液用去离子水稀释 10 倍（如：450 μ l 去离子水加入 50 μ l 标准品浓缩液），现配现用。

6.1 编号：将样本和标准品对应微孔按序编号，每个样本和标准品做 2 孔平行，并记录标准孔和样本孔所在的位置。

6.2 加样反应：加标准品或样本 50 μ l/孔到各自的微孔中，然后加酶标记物 50 μ l/孔，再加入 50 μ l/孔的抗体工作液，用盖板膜封板，轻轻振荡 5 秒混匀，25 $^{\circ}$ C 反应 30 分钟。

6.3 洗涤：小心揭开盖板膜，将孔内液体甩干，用工作洗涤液 250 μ l/孔充分洗涤 5 次，每次间隔 30 秒，用吸水纸拍干（拍干后未被清除的气泡可用干净的枪头刺破）。

6.4 显色：每孔加入底物液 A 50 μ l，再加底物液 B 50 μ l，轻轻振荡 5 秒混匀，25 $^{\circ}$ C 避光显色 15 分钟。

6.5 终止：每孔加入终止液 50 μ l，轻轻振荡混匀，终止反应。

6.6 测吸光值：用酶标仪于 450nm 处测定每孔吸光度值（建议用双波长 450/630nm）。测定应在终止反应后 10 分钟内完成。

7 结果分析

7.1 百分吸光率的计算

标准液或样本的百分吸光率等于标准液或样本的百分吸光度值的平均值（双孔）除以第一个标准液（0ppb）的吸光度值，再乘以 100%，即

$$\text{百分吸光度值 (\%)} = \frac{A}{A_0} \times 100\%$$

A—标准溶液或样本溶液的平均吸光度值

A₀—0ppb 标准溶液的平均吸光度值

7.2 标准曲线的绘制与计算

以标准液百分吸光率为纵坐标，对应的标准液浓度（ppb）的对数为横坐标，绘制标准液的半对数曲线图。将样本的百分吸光率代入标准曲线中，从标准曲线上读出样本所对应的浓度，乘以其对应的稀释倍数即为样本中待测物的实际浓度。

若利用试剂盒专业分析软件进行计算，更便于大量样本的准确、快速分析。（欢迎来电索取）

8 注意事项

8.1 室温低于 25°C 或试剂及样本没有回到室温（25°C）会导致所有标准的 OD 值偏低。

8.2 在洗板过程中如果出现板孔干燥的情况，则会出现标准曲线不成线性，重复性不好的现象。所以洗板拍干后应立即进行下一步操作。

8.3 混合要均匀，洗板要彻底，在 ELISA 分析中的再现性，很大程度上取决于洗板的一致性。

8.4 在所有孵育过程中，用盖板膜封住微孔板，避免光线照射。

8.5 不要使用过了有效期的试剂盒，不要交换使用不同批号试剂盒中的试剂。

8.6 显色液若有任何颜色表明变质，应当弃之。0 标准的吸光度值小于 0.5 个单位（A_{450nm} < 0.5）时，表示试剂可能变质。

8.7 反应终止液有腐蚀性，避免接触皮肤。

9 贮藏及保存期

储藏条件：试剂盒于 2-8°C 保存，避免冷冻。

保质期：该产品有效期为 1 年，生产日期见包装盒。