



(12)发明专利

(10)授权公告号 CN 103513035 B

(45)授权公告日 2016.09.21

(21)申请号 201210218524.9

CN 201935920 U,2011.08.17,

(22)申请日 2012.06.28

CN 102109518 A,2011.06.29,

(65)同一申请的已公布的文献号

CN 202033368 U,2011.11.09,

申请公布号 CN 103513035 A

CN 1153908 A,1997.07.09,

(43)申请公布日 2014.01.15

US 5798273 A,1998.08.25,

(83)生物保藏信息

WO 2006/089027 A2,2006.08.24,

CGMCC No.6236 2012.06.19

MAKSIM A. BURKIN AND INNA A.

(73)专利权人 北京勤邦生物技术有限公司

GALVIDIS.Development of a Competitive Indirect ELISA for the Determination of Lincomycin in Milk, Eggs, and Honey.《J. Agric. Food Chem.》.2010,第58卷

地址 102206 北京市昌平区回龙观镇国际信息产业基地高新四街8号

张胜利.食品中真菌及其毒素检测的研究进展.《广后医学》.1992,

(72)发明人 万宇平 何方洋 罗晓琴 崔海峰

Manuel Fuentes,et al.Optimization of the modification of carrier proteins with aminated haptens.《Journal of Immunological Methods》.2005,第307卷

冯静 刘玉梅 余厚美 赵正苗

(51)Int.Cl.

G01N 33/577(2006.01)

G01N 33/558(2006.01)

G01N 33/532(2006.01)

审查员 许珊萍

(56)对比文件

CN 101261274 A,2008.09.10,

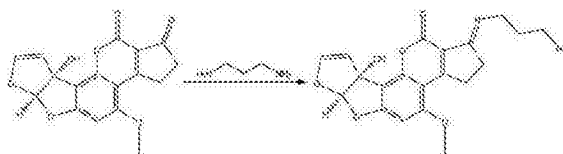
权利要求书2页 说明书7页 附图2页

(54)发明名称

一种检测黄曲霉毒素M1的试纸条及方法

(57)摘要

本发明公开了一种检测黄曲霉毒素M1的试纸条及方法。试纸条包括试纸和微孔试剂,所述微孔试剂中冻干有胶体金标记的黄曲霉毒素M1单克隆抗体;所述试纸由样品吸收垫、反应膜、吸水垫、保护膜、底板依次连接组成,所述反应膜上包括检测区和质控区,检测区包被有黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物,质控区包被有抗抗体。用本发明试纸条检测黄曲霉毒素M1的方法简单、快速、直观、准确、适用范围广、成本低、易推广使用。



1. 一种检测黄曲霉毒素M1的试纸条,其特征在于包括试纸和微孔试剂,所述试纸包括反应膜、样品吸收垫、吸水垫、保护膜、底板,所述反应膜上有检测区和质控区,检测区包被有黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物,质控区包被有羊抗鼠抗抗体,所述微孔试剂中冻干有黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物,所述黄曲霉毒素M1半抗原的制备方法主要包括以下步骤:0.10g黄曲霉毒素M1在2ml二甲基亚砜(DMSO)中混合,60℃下缓慢滴加入0.1ml 1,3-丙二胺和0.1ml吡啶在2ml DMSO的混合液中,滴加完毕后,继续反应15小时,旋蒸除去溶剂和未反应的丙二胺,定量得到黄曲霉毒素M1的丙二胺单缩合物,所述黄曲霉毒素M1单克隆抗体是由黄曲霉毒素M1单克隆抗体杂交瘤细胞株E-1-2分泌获得,所述细胞株的保藏号为CGMCC No.6236。

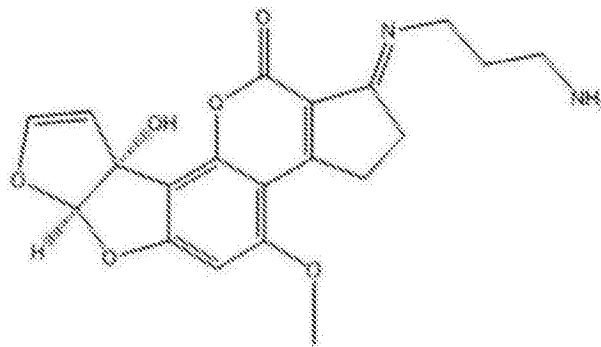
2. 根据权利要求1所述的试纸条,其特征在于所述试纸由样品吸收垫、反应膜、吸水垫、保护膜依次粘贴在底板上组成,所述微孔试剂上具有微孔塞。

3. 根据权利要求1所述的试纸条,其特征在于所述保护膜粘贴在样品吸收垫上,为检测端,上面有MAX标记线。

4. 根据权利要求3所述的试纸条,其特征在于所述检测区位于近于有MAX标记的保护膜的一端,所述质控区位于远离有MAX标记的保护膜的一端。

5. 根据权利要求1所述的试纸条,其特征在于所述黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物由黄曲霉毒素M1半抗原与载体蛋白偶联得到,所述载体蛋白为牛血清白蛋白、卵清白蛋白、甲状腺蛋白、血蓝蛋白或者人血清白蛋白。

6. 根据权利要求1所述的试纸条,其特征在于所述黄曲霉毒素M1半抗原结构式如下:



7. 根据权利要求1所述的试纸条,其特征在于所述黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物中的黄曲霉毒素M1单克隆抗体是以黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物作为免疫原制备获得的。

8. 一种制备权利要求1-7任一项所述试纸条的方法,其包括步骤:

- 1) 制备冻干有黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物的微孔试剂;
- 2) 制备具有包被黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物的检测区和包被羊抗鼠抗抗体的质控区的反应膜;
- 3) 将2)制备好的反应膜与样品吸收垫、吸水垫、保护膜、底板组装成试纸;
- 4) 将1)和3)制备好的冻干有黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物的微孔试剂和试纸组装成试纸条。

9. 一种检测样品中黄曲霉毒素M1残留的方法,其包括步骤:

- 1) 样品前处理;

-
- 2)用权利要求1-7任一项所述的试纸条进行检测；
 - 3)分析检测结果。

一种检测黄曲霉毒素M1的试纸条及方法

技术领域

[0001] 本发明涉及一种检测黄曲霉毒素M1的试纸条及方法,具体涉及一种用于检测牛奶中黄曲霉毒素M1的胶体金试纸条。

背景技术

[0002] 黄曲霉毒素(aflatoxin,AF)是迄今发现污染农产品毒素最强的一类生物毒素,也是强致癌物。它是由黄曲霉菌(*Aspergillus flavus*)和寄生曲霉菌(*A.parasiticus*)等多种真菌产生的一类代谢产物,一群结构相似的化合物。最为常见的有AF B1、B2、G1、G2,其中AF B1的存在量与毒性都是最大的。黄曲霉毒素M1是黄曲霉毒素B1的4-羟基衍生物,是B1在体内经过羟化而衍生成的代谢产物,一部分从尿和乳汁排出,另一部分存在于动物的可食部分中。主要存在于土壤、动植物、霉变谷物、各种坚果、食品、调味品、食用油、牛奶和奶制品等霉变制品中,直接或间接进入人类食物链,是致癌致畸致突变的毒物,严重威胁人类健康和生命安全。牛乳及其制品是易受到黄曲霉毒素污染的食品之一。为保证其安全卫生,各国都制定了严格的限量标准。美国FDA规定牛乳中黄曲霉毒素M1 的限量水平为0.5 μ g/kg,我国也规定牛乳中黄曲霉毒素M1 含量不得超过0.5 μ g/kg。目前,对黄曲霉毒素检测的方法主要有薄层色谱法、高效液相色谱法、免疫分析法、质谱法、免疫亲和荧光光度法等。薄层色谱法操作繁琐、污染大、定量差、耗时长;高效液相色谱法具有灵敏度高、分离能力强、特异性好和测定结果可靠等特点,但如果食品成分复杂,在进行液相色谱分离前,需对样品作彻底有效的净化处理,不适合于大批量样品的检测,应用受到限制;酶联免疫吸附法是目前常使用的一种检测方法,它具有快速、灵敏、对样品纯度要求不高等优点,特别适用于大批量样品的检测,但由于需要酶标仪和操作熟练的人员,不适合现场快速检测;胶体金免疫层析法与酶联免疫法相比检测时间更短,稳定性好、操作简便、无需其他仪器设备,结果判断直观可靠,适用于现场进行快速筛选,对控制黄曲霉毒素污染具有重要意义。

发明内容

[0003] 本发明的一个目的是提供一种检测黄曲霉毒素M1的试纸条。

[0004] 本发明所提供的试纸条包括试纸、微孔试剂,微孔试剂具有微孔塞,试纸包括反应膜、样品吸收垫、吸水垫、保护膜、底板;所述微孔试剂中冻干有黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物;反应膜上包括检测区和质控区,检测区包被黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物,质控区包被羊抗鼠抗抗体。

[0005] 所述黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物是由黄曲霉毒素M1半抗原与载体蛋白偶联得到,所述载体蛋白可为牛血清白蛋白、卵清白蛋白、甲状腺蛋白、血蓝蛋白、人血清白蛋白。

[0006] 所述黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物中的黄曲霉毒素M1单克隆抗体是以黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物作为免疫原制备获得的黄曲霉毒素M1单克隆抗体,该单克隆抗体是由黄曲霉毒素M1单克隆抗体杂交瘤细胞株E-1-2 CGMCC No.6236分泌获

得。

[0007] 所述保护膜粘贴在样品吸收垫上,为检测端,上面有MAX标记线。

[0008] 所述检测区位于近于有MAX标记的保护膜的一端,所述质控区位于远离有MAX标记的保护膜的一端。

[0009] 所述底板可为PVC底板或其他硬质不吸水的材料;所述样品吸收垫可为吸滤纸或滤油纸;所述吸水垫为吸水纸;所述反应膜可为硝酸纤维素膜或醋酸纤维素膜;所述保护膜为PE材质保护膜。

[0010] 本发明的另一个目的是提供一种制备上述试纸条的方法,其包括步骤:

[0011] 1)制备冻干有黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物的微孔试剂;

[0012] 2)制备具有包被黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物的检测区和包被羊抗鼠抗抗体的质控区的反应膜;

[0013] 3)将2)制备好的反应膜与样品吸收垫、吸水垫、保护膜、底板组装成试纸;

[0014] 4)将1)和3)制备好的冻干有黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物的微孔试剂和试纸组装成试纸条。

[0015] 具体地说,步骤包括:

[0016] 1)将黄曲霉毒素M1与丙二胺反应,制备黄曲霉毒素M1半抗原;

[0017] 2)将黄曲霉毒素M1半抗原与载体蛋白偶联,制备黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物;

[0018] 3)用黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物免疫小鼠,将小鼠脾细胞和小鼠骨髓瘤细胞通过融合、筛选,得到分泌黄曲霉毒素M1单克隆抗体的杂交瘤细胞株;

[0019] 4)提取小鼠IgG免疫健康山羊,得到羊抗鼠抗抗体;

[0020] 5)用柠檬酸三钠与氯金酸反应制备胶体金;

[0021] 6)将制备的黄曲霉毒素M1单克隆抗体加入到制备的胶体金中,得到黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物;

[0022] 7)将黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物冻干在微孔试剂中后,将微孔试剂加上微孔塞;

[0023] 8)将样品吸收垫用含牛血清白蛋白(牛血清白蛋白在缓冲液中的终浓度为0.5%体积百分含量)、pH为7.2、0.1mol/L磷酸盐缓冲液浸泡2h,37℃下烘干2h;

[0024] 9)在底板上按顺序粘贴上样品吸收垫、反应膜、吸水垫和保护膜;

[0025] 10)将制备好的微孔试剂、试纸组装成试纸条,2~8℃条件下保存12个月。

[0026] 本发明的另一个目的是提供一种应用上述试纸条检测样品中黄曲霉毒素M1残留的方法,它包括步骤:

[0027] (1)样品前处理方法;

[0028] (2)用试纸条进行检测;

[0029] (2)分析检测结果。

[0030] 本发明中用试纸条检测样品时,将待检样品溶液滴加于微孔试剂中,混匀后室温孵育5min,将标有MAX标记线端向下,插入孵育后的微孔试剂,待检样品液与微孔中的金标抗体结合后一起向反应膜扩散;若待检样品液中黄曲霉毒素M1的含量高,则扩散过程中待检样品液中的黄曲霉毒素M1可与金标抗体相结合,进而完全封闭金标抗体上黄曲霉毒素M1

的抗原结合点,阻止金标抗体与反应膜上黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物结合,检测区不显色,而抗抗体则可与金标抗体结合,质控区显色;若待检样品液中黄曲霉毒素M1的含量低或无,则金标抗体上的抗原结合位点不能被封闭,进而金标抗体会与反应膜上黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物结合,检测区显色,同时抗抗体也可与金标抗体结合,质控区显色。如果质控区不显色,则试纸失效。如图4a、4b、4c、4d所示。

[0031] 阳性:当质控区(C)显示出条带,而检测区(T)不显色,判为阳性,用“+”表示。

[0032] 阴性:当质控区(C)和检测区(T)均显示出条带,判为阴性,用“-”表示。

[0033] 无效:当质控区(C)不显示条带,试纸失效。

[0034] 本发明的试纸条具有灵敏度高、特异性强、成本低、操作简单、检测时间短、适合各种单位使用、储存简单、保质期长的优点。其中,采用高特异性的黄曲霉毒素M1单克隆抗体,保证了检测结果的可靠性;将金标抗体冻干在微孔试剂中,在检测过程中,能够使金标抗体与待检样品液充分接触,充分反应,从而减少误差,增加整个体系的反应灵敏度。用本发明试纸条检测黄曲霉毒素M1的方法,简便、快速、直观、准确、适用范围广、成本低、易推广使用。

附图说明

[0035] 图1为试纸剖面结构示意图。

[0036] 图2为试纸俯视图。

[0037] 图3为微孔试剂图。

[0038] 图4a、4b、4c、4d为试纸检测结果判定图。

[0039] 图5 为黄曲霉毒素M1半抗原合成路线图。

[0040] 图6为黄曲霉毒素M1半抗原核磁共振氢谱图。

具体实施方式

[0041] 下述实施例中所使用的实验方法如无特殊说明,均为常规方法。

[0042] 实施例1 检测黄曲霉毒素M1的试纸条的构成

[0043] 一、试纸(图1)

[0044] 所述试纸是由底板、样品吸收垫、反应膜、吸水垫、保护膜组成;

[0045] 所述样品吸收垫1、反应膜2、吸水垫3和保护膜7依次按顺序粘贴在底板6上,样品吸收垫的末端与反应膜相连,反应膜的末端与吸水垫相连,样品吸收垫的始端与底板的始端对齐,吸水垫的末端与底板的末端对齐;

[0046] 所述试纸的样品吸收垫端粘贴有保护膜,保护膜7覆盖在样品吸收垫上的检测端,在检测端保护膜上印有MAX字样(图2);

[0047] 所述反应膜上有检测区4和质控区5,均呈与所述试纸的长相垂直的条带状,检测区位于近于有MAX标记的保护膜的一端,质控区位于远离有MAX标记的保护膜的一端。检测区包被有黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物(黄曲霉毒素M1半抗原-卵清白蛋白的偶联物),质控区包被有羊抗鼠抗抗体;

[0048] 所述底板为PVC底板;所述样品吸收垫为吸滤纸;所述吸水垫为吸水纸;所述反应膜为硝酸纤维素膜;所述保护膜为PE材质保护膜。

[0049] 二、微孔试剂(图3)

[0050] 所述微孔试剂8具有微孔塞9,微孔试剂上冻干有黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物。

[0051] 将上述试纸、微孔试剂组装成试纸条,在2~8℃环境中保存,有效期12个月。

[0052] 实施例2 实施例1中所述试纸条的制备方法

[0053] 一、试纸条的制备

[0054] 试纸条的制备方法主要包括以下步骤:

[0055] 1)制备冻干有黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物的微孔试剂;

[0056] 2)制备具有包被黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物的检测区和包被羊抗鼠抗体的质控区的反应膜;

[0057] 3)将2)制备好的反应膜与样品吸收垫、吸水垫、保护膜、底板组装成试纸;

[0058] 4)将1)和3)制备好的冻干有黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物的微孔试剂和试纸组装成试纸条。

[0059] 下面分步详细叙述:

[0060] (一)各部件的制备

[0061] 1.黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物的合成与鉴定

[0062] (1)黄曲霉毒素M1半抗原的合成和鉴定

[0063] 半抗原的合成(合成路线如图5)

[0064] 0.10 g黄曲霉毒素M1在2 ml 二甲基亚砜(DMSO)中混合,60℃下缓慢滴加入0.1 ml 1,3-丙二胺和0.1 ml吡啶在2 ml DMSO的混合液中,滴加完毕后,继续反应15小时,旋蒸除去溶剂和未反应的丙二胺,定量得到黄曲霉毒素M1的丙二胺单缩合物。

[0065] 半抗原的鉴定

[0066] 取上述产物经核磁共振氢谱测定,如图6所示,图谱中1-1.5ppm之间新增加的丙二胺结构中的烷基信号峰说明半抗原合成成功。

[0067] (2)免疫原的制备

[0068] 取半抗原5mg用0.8ml水溶解得到溶液I;取0.02mol/L的戊二醛0.2ml逐滴加入到溶液I中,室温搅拌反应24h得到溶液II;取牛血清白蛋白(BSA)30mg用4ml水溶解得到溶液III;将溶液II缓慢加入到溶液III中,室温搅拌反应过夜;加入NaBH₄ 30mg还原;用0.02mol/L的PBS透析三天,每天更换透析液三次,得黄曲霉毒素M1免疫原。

[0069] (3)包被原的制备

[0070] 取卵清白蛋白(OVA)50mg用3ml水溶解得到溶液IV;取碳化二亚胺(EDC)和N-羟基丁二酰亚胺(NHS)各50mg用1.5ml水溶解完全后加入溶液IV中,室温搅拌反应30min得到溶液V;取半抗原6.8mg用0.5ml二甲基甲酰胺(DMF)溶解得到溶液VI;将溶液V缓慢加入到溶液VI中,室温搅拌反应24h,得黄曲霉毒素M1包被原。

[0071] (4)黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物的鉴定

[0072] 将载体蛋白、黄曲霉毒素M1半抗原、黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物用pH7.4的PBS配成0.5mg/mL的溶液,以0.01mol/L pH7.4 PBS调零,用紫外分光光度计在波长200~800nm范围内扫描,得到载体蛋白、黄曲霉毒素M1半抗原、黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物的吸收曲线。三者出现不同的吸收曲线,表明黄曲霉毒素M1半抗原与载体蛋白偶

联成功。

[0073] 2. 黄曲霉毒素M1单克隆抗体的制备

[0074] (1) 动物免疫

[0075] 将步骤1得到的免疫原注入Ba1b/c小鼠体内,免疫剂量为150 μ g/只,使其产生抗血清。

[0076] (2) 细胞融合和克隆化

[0077] 取免疫Ba1b/c小鼠脾细胞,按8:1(数量配比)比例与SP2/0骨髓瘤细胞融合,筛选得到稳定分泌黄曲霉毒素M1单克隆抗体的黄曲霉毒素M1单克隆抗体杂交瘤细胞株,将该黄曲霉毒素M1单克隆抗体杂交瘤细胞株命名为E-1-2,该细胞株已于2012年6月19日保藏于中国微生物菌种保藏管理委员会普通微生物中心(地址:北京市朝阳区北辰西路1号院3号,中国科学院微生物研究所),保藏号为CGMCC No.6236。

[0078] (3) 细胞冻存和复苏

[0079] 将杂交瘤细胞用冻存液制成 5×10^6 个/ml的细胞悬液,在液氮中长期保存。复苏时取出冻存管,立即放入37 $^{\circ}$ C水浴中速融,离心去除冻存液后,移入培养瓶内培养。

[0080] (4) 单克隆抗体的制备与纯化

[0081] 增量培养法:将杂交瘤细胞置于细胞培养基中,在37 $^{\circ}$ C条件下进行培养,用辛酸-饱和硫酸铵法将得到的培养液进行纯化,得到单克隆抗体,-20 $^{\circ}$ C保存。

[0082] 所述细胞培养基为向RPM11640培养基中添加小牛血清和碳酸氢钠,使小牛血清在细胞培养基中的终浓度为20%(质量百分含量),使碳酸氢钠在细胞培养基中的终浓度为0.2%(质量百分含量);所述细胞培养基的pH为7.4。

[0083] 3. 羊抗鼠抗抗体的制备

[0084] 以羊作为免疫动物,以鼠源抗体为免疫原对无病原体羊进行免疫,得到羊抗鼠抗抗体。

[0085] 4. 黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物的制备

[0086] (1) 胶体金的制备

[0087] 用双蒸去离子水将1%氯金酸稀释成0.01%(质量百分含量),取100ml置于锥形瓶中,用恒温电磁搅拌器加热至沸腾,在持续高温、持续搅拌下加入2.5ml 1%柠檬酸三钠,继续匀速搅拌加热至溶液呈透亮的红色时停止,冷却至室温后用去离子水恢复到原体积,4 $^{\circ}$ C保存。制备好的胶体金外观纯净、透亮、无沉淀和漂浮物。

[0088] (2) 黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物的制备

[0089] 在磁力搅拌下,用0.2mol/L碳酸钾调胶体金的pH值至7.2,按每毫升胶体金溶液中加入10~50 μ g抗体的标准向胶体金溶液中加入上述黄曲霉毒素M1单克隆抗体,继续搅拌混匀10min,加入10%牛血清白蛋白(BSA)使其在胶体金溶液中的终浓度为1%(体积百分含量),静置10min。12000rpm,4 $^{\circ}$ C离心40min,弃上清液,沉淀用复溶缓冲液洗涤两次,用体积为初始胶体金体积1/10的复溶缓冲液将沉淀重悬,置4 $^{\circ}$ C备用。

[0090] 复溶缓冲液:含牛血清白蛋白(BSA)0.2%~0.5%(体积百分含量)、吐温-80 0.05%~0.2%(质量百分含量)、pH7.2的0.02mol/L磷酸盐缓冲液。

[0091] 5. 将黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物冻干到微孔试剂上

[0092] 向微孔试剂微孔板中加入50 μ l黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物,放入冷

冻干燥机中,在冷阱温度为 -50°C 条件下,预冻3h后,再真空干燥15h,即可取出,得到冻干有黄曲霉毒素M1单克隆抗体-胶体金标记物的微孔试剂,密封保存。

[0093] 6. 样品吸收垫的制备

[0094] 将样品吸收垫置于含牛血清白蛋白(牛血清白蛋白在缓冲液中的终浓度为0.5%(体积百分含量))、pH7.2、0.1mol/L磷酸盐缓冲液中浸泡2h,37 $^{\circ}\text{C}$ 烘2h备用。

[0095] 7. 反应膜的制备

[0096] 包被过程:用磷酸缓冲液将黄曲霉毒素M1半抗原-卵清白蛋白偶联物稀释到1mg/mL,用1s of low点膜仪将其包被于硝酸纤维素膜上的检测区(T),包被量为1.0 $\mu\text{l}/\text{cm}$;用0.01mol/L、pH7.4的磷酸盐缓冲液将羊抗鼠IgG抗体稀释到200 $\mu\text{g}/\text{mL}$,用1s of low点膜仪将其包被于硝酸纤维素膜上的质控区(C),包被量为1.0 $\mu\text{l}/\text{cm}$ 。将包被好的反应膜置于37 $^{\circ}\text{C}$ 条件下干燥16h,备用。

[0097] (二)各部件的组装

[0098] 1. 试纸的组装

[0099] 将所述样品吸收垫、反应膜、吸水垫、保护膜依次按顺序粘贴在所述底板上;样品吸收垫的末端与反应膜的始端相连,反应膜的末端与吸水垫的始端相连,样品吸收垫的始端与底板的始端对齐,吸水垫的末端与底板的末端对齐;在组装好的试纸样品吸收垫上粘贴保护膜,保护膜上印有MAX标记线。

[0100] 2. 试纸条的组装

[0101] 将上述步骤1得到的试纸与微孔试剂组装成试纸条,在2~8 $^{\circ}\text{C}$ 的环境中贮存,有效期12个月。

[0102] 实施例3 样品中黄曲霉毒素M1的检测

[0103] 1. 用试纸条检测样品

[0104] 从原包装中取出所需数目的微孔试剂和试纸,并做好标记;吸取待检牛奶样品,用微量移液器移取200 μl 于微孔中,缓慢抽吸且充分与微孔中试剂混匀,室温(20 $^{\circ}\text{C}$ -25 $^{\circ}\text{C}$)孵育5min;将印有“MAX”线端朝下插入微孔中,使之充分浸入溶液中;室温(20 $^{\circ}\text{C}$ -25 $^{\circ}\text{C}$)孵育5min后,取出试纸,判定结果。

[0105] 2. 检测结果分析

[0106] 阳性:当质控区(C)显示出条带,检测区(T)不显色,判为阳性,用“+”表示,如图4a;阴性:当质控区(C)和检测区(T)均显示出条带,判为阴性,用“-”表示,如图4b;无效:当质控区(C)不显示条带,试纸失效,如图4c和4d所示。

[0107] 实施例4 试纸条技术参数的确定

[0108] 1. 检测限试验

[0109] 向空白牛奶样品中分别添加黄曲霉毒素M1标准品至终浓度为0、0.15、0.3、0.6 $\mu\text{g}/\text{L}$,用试纸条进行牛奶样品检测,结果为:当黄曲霉毒素M1标准品浓度为0、0.15 $\mu\text{g}/\text{L}$ 时,试纸显示出肉眼可见的两条红色线条,呈阴性;当黄曲霉毒素M1标准品浓度为0.3、0.6 $\mu\text{g}/\text{L}$ 时,试纸质控区显色,但检测区不显色,呈阳性,表明本试纸条对牛奶样品黄曲霉毒素M1检测限0.3 $\mu\text{g}/\text{L}$ 。

[0110] 2. 假阳性率、假阴性率试验

[0111] 取已知黄曲霉毒素M1含量大于0.3 $\mu\text{g}/\text{L}$ 的牛奶阳性样品20份和黄曲霉毒素M1含量

小于 $0.3\mu\text{g}/\text{L}$ 的牛奶阴性样品20份,用3个批次生产的试纸条分别进行检测,结果见表1、表2。

[0112] 表1检测阳性样品结果

	浓度 批次	阳性牛奶样品 (20份)
[0113]	1	20份阳性
	2	20份阳性
	3	20份阳性

[0114] 表2检测阴性样品结果

	浓度 批次	阴性牛奶样品 (20份)
[0115]	1	20份阴性
	2	20份阴性
	3	20份阴性

[0116] 结果表明:用3个批次生产的试纸条检测阳性牛奶样品时,结果全为阳性,可知阳性样本符合率为100%,假阴性率为0。检测20份阴性牛奶样品时,结果全为阴性,可知阴性符合率为100%,假阳性率为0。本发明的检测黄曲霉毒素M1试纸条可以对牛奶样品中黄曲霉毒素M1残留进行快速检测。

[0117] 3. 特异性试验

[0118] 特异性常用交叉反应率表示,是指抗体与结构不同的抗原决定簇发生结合的能力。用该试纸条检测 $10\mu\text{g}/\text{L}$ 黄曲霉毒素G2、 $2\mu\text{g}/\text{L}$ 黄曲霉毒素B1、B2、G1均呈阳性。说明本试纸条对黄曲霉毒素B1、B2、G1、G2有一定的交叉反应。用该试纸条检测 $500\mu\text{g}/\text{L}$ 的磺胺类、氯霉素类、氨基糖苷类、氟喹诺酮类和四环素类药物,试纸条质控区和检测区均显色,结果均呈阴性,说明本试纸条对这些药物无交叉反应。

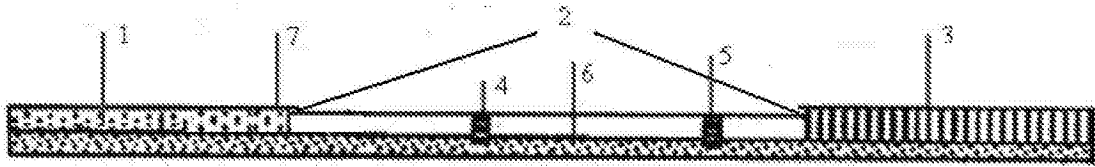


图1

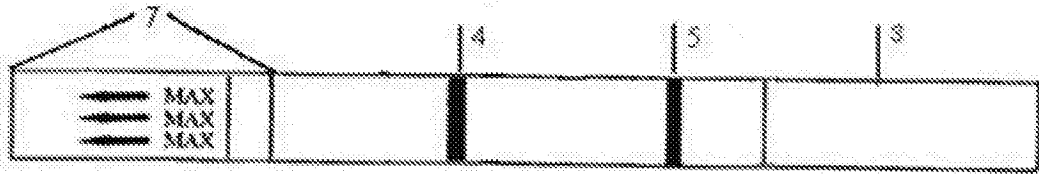


图2

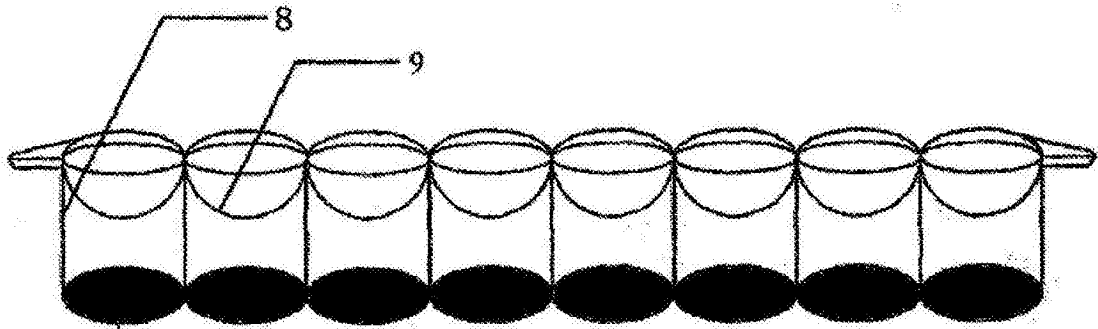


图3

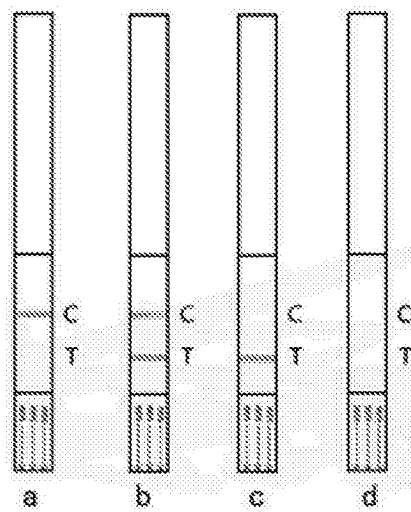


图4

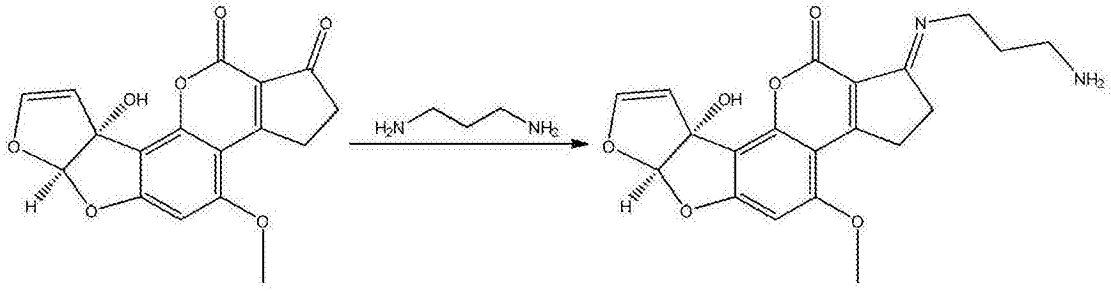


图5

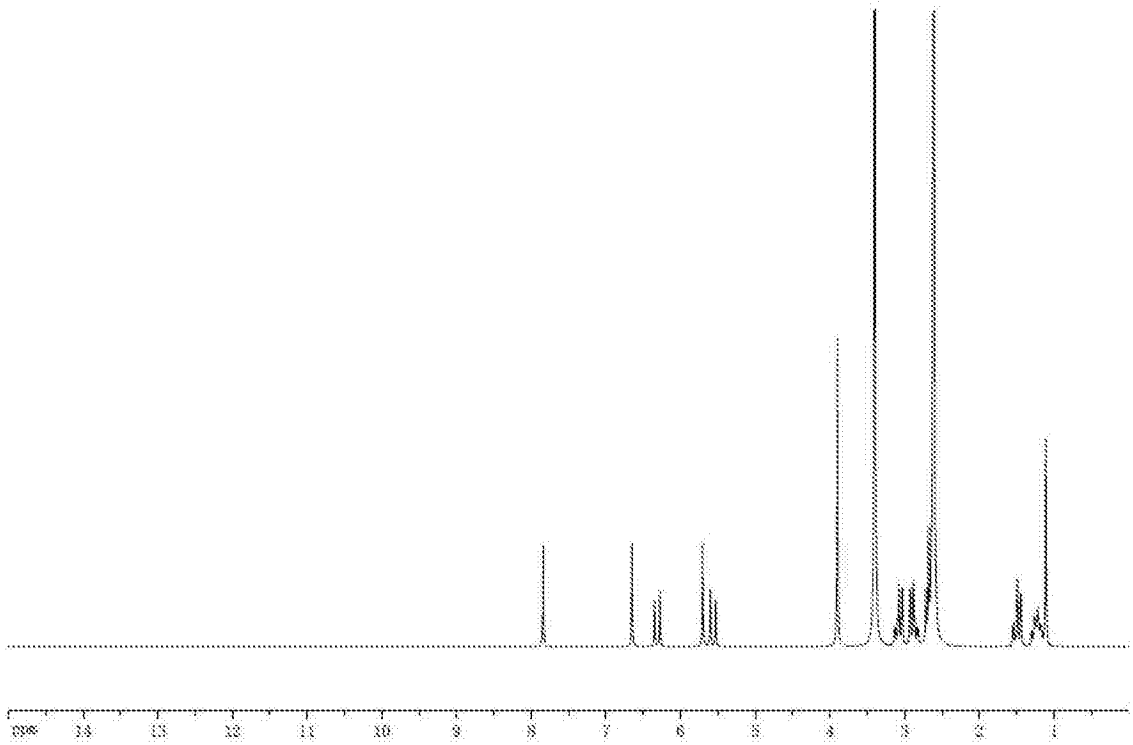


图6

专利名称(译)	一种检测黄曲霉毒素M1的试纸条及方法		
公开(公告)号	CN103513035B	公开(公告)日	2016-09-21
申请号	CN201210218524.9	申请日	2012-06-28
[标]申请(专利权)人(译)	北京勤邦生物技术有限公司		
申请(专利权)人(译)	北京勤邦生物技术有限公司		
当前申请(专利权)人(译)	北京勤邦生物技术有限公司		
[标]发明人	万宇平 何方洋 罗晓琴 崔海峰 冯静 刘玉梅 余厚美 赵正苗		
发明人	万宇平 何方洋 罗晓琴 崔海峰 冯静 刘玉梅 余厚美 赵正苗		
IPC分类号	G01N33/577 G01N33/558 G01N33/532		
CPC分类号	G01N33/577 G01N2333/38		
其他公开文献	CN103513035A		
外部链接	Espacenet SIPO		

摘要(译)

本发明公开了一种检测黄曲霉毒素M1的试纸条及方法。试纸条包括试纸和微孔试剂，所述微孔试剂中冻干有胶体金标记的黄曲霉毒素M1单克隆抗体；所述试纸由样品吸收垫、反应膜、吸水垫、保护膜、底板依次连接组成，所述反应膜上包括检测区和质控区，检测区包被有黄曲霉毒素M1半抗原-载体蛋白偶联物，质控区包被有抗抗体。用本发明试纸条检测黄曲霉毒素M1的方法简单、快速、直观、准确、适用范围广、成本低、易推广使用。

