# 超高效液相色谱-串联质谱法测定野生蘑菇中的 6 种鹅膏肽类毒素

郎 乐,王庆峰\*,刘 斌

(吉林省食品检验所,长春 130103)

**摘 要:目的** 建立超高效液相色谱-串联质谱法(ultra performance liquid chromatography-tandem mass spectrometry, UPLC-MS/MS)测定野生蘑菇中 6 种鹅膏肽类毒素的含量。**方法** 干燥后的样品粉末经水提取后,提取液转移至固相萃取柱净化,采用 ACQUITY UPLC BEH C<sub>18</sub>色谱柱以 5 mmol/L 的甲酸铵水溶液和甲醇为流动相进行梯度洗脱,流速为 0.3 mL/min,柱温 40 ℃,采用多反应监测模式检测。结果 6 种待测物在色谱图上全部做到基线分离,在 20~1000 µg/kg 的范围内呈现良好的线性关系,检出限均达到 20 µg/kg,不同水平下的加标回收实验中各待测物的平均回收率为 78.2%~95.7%,相对标准偏差为 1.2%~5.2%。结论 该方法操作简单,灵敏度高,重复性好,适用于野生蘑菇中鹅膏肽类毒素的检测。

# Determination of 6 kinds of amatoxins and phallotoxins in wild mushrooms by ultra performance liquid chromatography-tandem mass spectrometry

LANG Le, WANG Qing-Feng\*, LIU Bin

(Jilin Institute for Food Control, Changchun 130103, China)

**ABSTRACT: Objective** To establish a method for the determination of 6 kinds of amatoxins and phallotoxins in wild mushrooms by ultra performance liquid chromatography-tandem mass spectrometry (UPLC–MS/MS). **Methods** After water extraction, the samples were separated with a ACQUITY UPLC BEH  $C_{18}$  colum at the flow rate of 0.3 mL/min by gradient elution using 5 mmol/L ammonium formate aqueous solution and methanol as mobile phases, the temperature of the colum was maintained at 40 °C, and multiple reaction monitoring mode was adopted for detection. **Results** The analytes could be separated with a baseline resolution and showed a good linearity in the range of 20-1000 µg/kg. The limits of detection of 6 kinds of amanitins and phallotoxins were 20 µg/kg. The recoveries of analytes in different levels were 78.2%-95.7%, and the relative standard deviations were 1.2%-5.2%. **Conclusion** This method is simple, sensitive and reproducible, and it is suitable for the determination of peptidotoxin in wild mushroom.

**KEY WORDS:** amatoxins; phallotoxins; ultra performance liquid chromatography-tandem mass spectrometry; wild mushrooms

<sup>\*</sup>通讯作者:王庆峰,工程师,主要研究方向为食品质量与安全。E-mail: windwqf@163.com

<sup>\*</sup>Corresponding author: WANG Qing-Feng, Engineer, Jilin Institute for Food Control, No. 2699, Yiju Street, Gaoxin District, Changchun 130103, China. E-mail: windwqf@163.com

# 1 引 言

我国野生蘑菇资源丰富,民众自古就有采集野生蘑 菇食用的传统, 但普通人无法准确区分食用蘑菇和毒蘑菇, 每年因误采食毒蘑菇而中毒的事件屡见不鲜。毒蘑菇中毒 死亡人数占整个食物中毒死亡人数的比例超过 35%<sup>[1]</sup>,已 经成为我国食物中毒致死事件的主要原因。而90%以上误 食毒蘑菇死亡事件来源于食用鹅膏菌属(Amanita)的蘑菇 所导致,其含有的鹅膏肽类毒素主要有鹅膏毒肽类 (amatoxins)和鬼笔毒肽类(phallotoxins),均属于环肽化合 物<sup>[2]</sup>。鹅膏毒肽中又以  $\alpha$ -鹅膏毒肽( $\alpha$ -amanitin,  $\alpha$ -AMA)、 $\beta$ -鹅膏毒肽(β-amanitin, β-AMA)和 γ-鹅膏毒肽(γ-amanitin, y-AMA)3 种毒素毒性最大, 在蘑菇中含量也较高, 为引起 中毒的主要毒素<sup>[3,4]</sup>。鬼笔毒肽中常见毒素有二羟基鬼笔毒 肽(phalloidin, POD)、羧基二羟基鬼笔毒肽(phallacidin, PCD) 和羧基三羟基鬼笔毒肽(phallisacin, PSC), 虽然鬼笔毒肽 类毒素不能经由肠道吸收,但含有鬼笔毒肽类毒素的蘑菇 多同时含有鹅膏毒肽,因此一般也同时作为监测目标<sup>[4,5]</sup>。

目前,鹅膏肽类毒素检测方法以超高效液相色谱-串 联质谱法(ultra performance liquid chromatography-tandem mass spectrometry, UPLC-MS/MS)为主<sup>[6-11]</sup>,相比于高效液 相色谱法<sup>[12,13]</sup>、毛细管电泳法<sup>[14]</sup>、酶联免疫吸附法<sup>[15]</sup>等早 期方法,UPLC-MS/MS方法具有分析时间短、抗干扰能力 强、定性定量准确以及检出限低等优点,同时三重四极杆 质谱的仪器普及率高于液相色谱-飞行时间质谱法,具有 推广价值。文献中关于蘑菇中羧基三羟基鬼笔毒肽含量检 测方法的报道相对较少。

本研究建立了 UPLC-MS/MS 法同时测定蘑菇中 6 种 常见鹅膏肽类毒素的含量,为蘑菇中毒事件的诊断及预防 提供了参考依据。

#### 2 材料与方法

### 2.1 仪器与试剂

Waters Xevo TQ-S 液相色谱-质谱仪(美国 Waters 公司); Allegra 64R 高速冷冻离心机(美国 Beckman 公司); KQ-300VDE 超声波清洗机(昆山市超声仪器有限公司); GENIUS 3 涡旋混合器(德国 IKA 公司); N-EVAP 112 氮 吹仪(美国 Organomation 公司)。

α-鹅膏毒肽、β-鹅膏毒肽、γ-鹅膏毒肽、二羟基鬼笔 毒肽、羧基二羟基鬼笔毒肽及羧基三羟基鬼笔毒肽标准样 品溶液(50 μg/mL,福州勤鹏生物科技有限公司);乙腈、甲 醇(色谱纯,美国 TEDIA 公司);甲酸铵、氨水、甲酸(分析 纯,国药集团试剂有限公司);Oasis HLB 固相萃取小柱(3 cc/60 mg,美国 Waters 公司);0.22 μm 水系滤膜(天津津腾 公司);实验室用水为 Milli-Q 超纯水。 鲜蘑菇为市售野生蘑菇。

# 2.2 实验方法

# 2.2.1 标准溶液配制

鹅膏肽类毒素混合标准储备液的配制:分别准确量 取各标准溶液 1 mL 至 50 mL 容量瓶内,用甲醇定容至刻 度,配制成浓度均为 1 μg/mL 的混合标准储备液, -20 ℃ 保存。

鹅膏肽类毒素混合标准工作液的配制:依次取 100 μL、200 μL、500 μL、1 mL、2 mL 混合标准储备液至 5 个 10 mL 的容量瓶内,用初始流动相定容,配制成浓度分 别为 10、20、50、100、200 ng/mL 的混合标准工作液。

 2.2.2 样品前处理 (1)试样制备

将鲜蘑菇样品经低温烘干,取不少于100g干样品打成粉末,混合均匀待用。

(2)提取

称取 0.4 g 粉末样品于 50 mL 塑料离心管中,加入 20 mL 水,于涡旋混合器上混匀 1 min,超声提取 20 min, 10000 r/min 离心 5 min,取上清液 10 mL 待净化。

(3)净化

Oasis HLB 固相萃取柱依次经 2 mL 甲醇、2 mL 1% 甲酸水溶液活化,上述提取液上柱,控制流速在 1~2 drop/s, 上样结束后用 3 mL 10%甲醇水溶液淋洗,抽干后用 2 mL 甲醇洗脱,洗脱液于 40 ℃水浴下氮吹至干,加入 1 mL 甲 醇-水混合溶液(15:85, *V:V*)溶解残渣,涡旋混合 1 min,过 0.22 µm 的滤膜,收集滤液,待上机分析。

2.2.3 液相色谱-串联质谱条件

(1) 液相色谱条件

ACQUITY UPLC BEH C<sub>18</sub>色谱柱(100 mm×2.1 mm, 1.7 μm), 流动相 A: 5 mmol/L 甲酸铵水溶液, 流动相 B: 甲 醇, 流速: 0.3 mL/min, 进样体积: 5 μL, 柱温: 40 °C。梯度 洗脱程序见表 1。

表 1 梯度洗脱程序

Table 1 Gradient elution procedure							
时间/min	流速/(mL/min)	流动相 A/%	流动相 B/%				
0	0.3	85	15				
1.5	0.3	85	15				
8.0	0.3	55	45				
8.1	0.3	5	95				
9.0	0.3	5	95				
9.1	0.3	85	15				

(2) 质谱条件

离子源: 电喷雾电离正离子模式(ESI+), 多反应监测

(multi-reaction monitoring, MRM)模式,毛细管电压为 3.3 kV, 锥孔电压为 10 V,离子源温度为 150 ℃,脱溶剂气温度为 380 ℃,脱溶剂气流速为 600 L/h,锥孔气流速为 150 L/h。

#### 3 结果与分析

#### 3.1 质谱条件优化

将 6 种鹅膏肽类的混合标准溶液用甲醇稀释成浓度 为 1 mg/L 的工作液,经由质谱的注射泵持续进样,并通过 工作站的 IntelliStart 功能自动优化质谱条件,在正离子模 式下,选取丰度较强、干扰较小的 2 个子离子分别作为定 性及定量离子,6 种鹅膏肽类毒素的质谱参数优化结果见 表 2。

		nhallo	toxins in	MRM r	node		
Table 2	Ma	ss spectrum	paramet	ers of 6	kinds of	f amatoxins	and
表	長2	MRM 模式	下 6 种鹅	<u></u> 膏 肽 类	毒素的原	质谱参数	

化合物	保留时间 /min	监测离子对 ( <i>m/z</i> )	碰撞能量 /eV	锥孔电压 /V	
0	3.33	920.5/259.1*	40	4	
β-ΑΜΑ		920.5/85.8	72	4	
	3.88	919.5/259.1*	40	10	
α-ΑΜΑ		919.5/85.8	75	10	
	4.97	903.5/243.0*	40	10	
γ-ΑΜΑ		903.5/323.0	46	10	
<b>D</b> SC	5.93	863.5/173.8*	66	10	
PSC		863.5/157.0	60	10	
NCD	6.75	847.5/173.8*	75	10	
PCD		847.5/157.0	65	10	
DOD	7.66	789.5/173.8*	75	10	
POD		789.5/157.0	60	10	

注:\*为定量离子。

#### 3.2 色谱条件优化

因 6 种待测物的分子离子峰均为正离子,实验中尝试 了 UPLC-MS/MS 方法中正离子模式下常用的流动相体系, 如甲酸水溶液、甲酸铵水溶液和乙酸铵水溶液作为水相, 甲醇或乙腈作为有机相,综合比较了各色谱峰的响应值、 分离度和峰形,最终确定了 5 mmol/L 甲酸铵水溶液为水相, 甲醇为有机相的流动相条件。同时,也尝试了文献中报道 的氨水水溶液作为水相的分离条件<sup>[8]</sup>,结果显示,此体系 下纯溶剂标准溶液的响应值比甲酸铵水溶液体系更高,但 是在实际加标样品的复杂基质下,甲酸铵水溶液体系中的 目标物具有更高的信噪比,对于低浓度的目标物检测更有 优势。 多肽类化合物通常在色谱分离中容易出现峰拖尾和 非特异性吸附问题,实验中在相同流动相条件下分别测试 了 3 种色谱柱的分离效果,分别是 ACQUITY UPLC BEH  $C_{18}$  色谱柱(100 mm×2.1 mm, 1.7  $\mu$ m)、ACQUITY UPLC HSS T3 色谱柱(100 mm×2.1 mm, 1.8  $\mu$ m)和 CORTECS  $C_{18}$ 色谱柱(100 mm×2.1 mm, 2.7  $\mu$ m),通过比较最终确定 ACQUITY UPLC BEH  $C_{18}$ 色谱柱为本实验条件下的最优 色谱柱。采用优化的色谱分离条件,得到 6 种待测物的总 离子流图,见图 1。



注: 1. β-AMA; 2. α-AMA; 3. γ-AMA; 4. PSC; 5. PCD; 6. POD。 图 1 6种鹅膏肽类毒素的总离子流图(10 ng/mL) Fig.1 Total ion current chromatogram of amatoxins and phallotoxins (10 ng/mL)

目标物中 α-鹅膏毒肽(m/z=918.4)与 β-鹅膏毒肽 (m/z=919.4)具有相同的骨架结构,仅在取代基上有-NH<sub>2</sub> 与-OH 的不同,分子量相差 1 Da,质谱条件下具有相同 的子离子<sup>[4]</sup>。按照 <sup>13</sup>C 在自然界中的天然丰度计算,α-鹅 膏毒肽中 <sup>13</sup>C 的丰度为 43%,其[M+1]同位素与β-鹅膏毒 肽具有完全相同的定性/定量离子对,这就要求 α-鹅膏毒 肽和 β-鹅膏毒肽必须在色谱上做到基线分离,否则 α-鹅 膏毒肽的 <sup>13</sup>C 同位素会对β-鹅膏毒肽造成串扰,严重影响 定量的准确性。

#### 3.3 前处理条件优化

3.3.1 提取条件优化

由于 6 种鹅膏肽类毒素均为多肽类化合物,因此在 水、甲醇和乙腈中都有较好的溶解度,但不同提取溶剂对 于基质的选择性有很大区别。实验中在预先加标的空白 样品中分别以超纯水、甲醇、乙腈、甲醇+水、乙腈+水、 甲醇+10%甲酸水溶液、乙腈+10%甲酸水溶液作为提取溶 剂,对目标物进行提取,并将提取液用超纯水稀释 100 倍, 以最大限度消除基质效应带来的影响。通过质谱分析不 同提取条件下的回收率与信噪比,最终确定提取溶剂为 超纯水。

3.3.2 固相萃取条件优化

蘑菇中含有较多的多糖、氨基酸、多肽及有机酸等复

杂基质,在水提取的条件下这些干扰物不能直接除去,一 般采用固相萃取的方法,对提取液进行净化。6种目标物 分子虽骨架相似,但不同取代基(-OH、-NH<sub>2</sub>、-CH<sub>3</sub>及 -COOH)导致目标物的酸度系数(pKa)存在较大差异,在离 子交换机制的固相萃取柱上无法同时获得令人满意的回收 率<sup>[4]</sup>。实验中采用了亲水亲脂平衡机制的固相萃取柱,并 对淋洗条件在通用条件的基础上进行了进一步优化, 比较 了含有 5%、10%、15%及 20% 甲醇的水溶液作为淋洗液时 的净化效果, 通过考察色谱图上最先出峰的 β-鹅膏毒肽的 回收率来评估不同淋洗强度的影响。结果显示,5%甲醇水 溶液与 10%甲醇水溶液作为淋洗液时, β-鹅膏毒肽的回收 率均在 90%以上, 而 15%甲醇水溶液作为淋洗液时 β-鹅膏 毒肽的回收率显著降低,均在 60%以下,20%甲醇水溶液 作为淋洗液时 β-鹅膏毒肽的回收率低于 10%。因此选择 10%甲醇水溶液作为净化过程中的淋洗液,不仅保证目标 物的回收率,又能最大限度地去除杂质。

#### 3.4 方法的线性范围及检出限

6 种鹅膏肽类毒素的线性方程、线性范围和线性相关 系数见表 3。依据特征离子色谱峰的 *S/N*≥3 确定方法的检 出限(limit of detection, LOD)。结果表明, 6 种鹅膏肽类毒素 在 20~1000 μg/kg 的范围内呈现良好的线性关系, 线性相关 系数均大于 0.997, 说明本方法适用于目标物的定量检测。

表 3 6 种鹅膏肽类毒素的线性方程、相关系数和检出限 Table 3 Linear equations, correlation coefficients and LODs of 6 kinds of amatoxins and phallotoxins

		-		
化合物	线性方程	线性范围 /(µg/kg)	相关 系数	检出限 /(µg/kg)
α-AMA	<i>Y</i> =72.4 <i>X</i> +34.7	20~1000	0.9995	20
$\beta$ -AMA	<i>Y</i> =52.6 <i>X</i> +8.3	20~1000	0.9999	20
γ-ΑΜΑ	<i>Y</i> =58.4 <i>X</i> +63.0	20~1000	0.9972	20
PSC	<i>Y</i> =35.3 <i>X</i> +44.2	20~1000	0.9977	20
PCD	<i>Y</i> =52.1 <i>X</i> +46.6	20~1000	0.9989	20
POD	<i>Y</i> =127.1 <i>X</i> +66.2	20~1000	0.9996	20

#### 3.5 回收率及精密度实验

以空白蘑菇干粉为样品,在20、50和200μg/kg3个 水平下进行加标回收实验,每个样品平行测定6次并计算 相对标准偏差(relative standard deviation, RSD),结果如表 4 所示,不同水平下各待测物的平均回收率为 78.2%~95.7%,相对标准偏差为1.2%~5.2%,说明本方法 重复性好,准确度高,符合检测要求。

表 4 回收率和精密度检测结果(n=6) Table 4 Results of precision and recovery tests (n=6)

	$20 \ \mu g/kg$		$50 \ \mu g/kg$		200 µg/kg	
化合物	回收率/ %	RSD/ %	回收率/ %	RSD/ %	回收率/ %	RSD/ %
α-AMA	78.2	4.5	84.7	3.8	89.2	2.3
$\beta$ -AMA	81.4	3.6	89.4	5.2	94.1	1.2
γ-ΑΜΑ	85.6	3.0	82.4	2.5	90.6	1.6
PSC	84.9	4.1	92.0	2.8	92.6	3.1
PCD	79.0	2.8	95.6	3.6	90.9	2.8
POD	89.6	1.7	88.5	4.4	95.7	1.9

#### 3.6 实际样品测定

应用本文所建立的方法,对采集到的4个野生鹅膏菌 属蘑菇样品进行检测,其中2个样本检测出了较高含量的 鹅膏肽类毒素,含量水平与文献报道值相接近<sup>[4]</sup>,另外2 个样本未检出毒素,检测结果详见表5。

#### 4 结 论

本文建立了超高效液相色谱-串联质谱多反应监测模 式下对野生蘑菇中的6种鹅膏肽类毒素进行定性和定量分 析的检测方法。该方法能够快速、准确地对蘑菇样品中的 鹅膏肽类毒素进行定量测定,可用于鉴别野生蘑菇是否有 毒,还可用于蘑菇中毒事件的确证分析。

表 5 实际野生蘑菇样品检测结果(mg/kg 干重) Table 5 Detection results of actual wild mushrooms

(mg/kg dry wt.)								
序号	名称	α-AMA	$\beta$ -AMA	γ-ΑΜΑ	PSC	PCD	POD	
1	灰花纹鹅膏 Amanita fuliginea Hongo	7103.3	1146.0	N.D.*	122.4	694.5	1332.7	
2	致命鹅膏 Amanita exitialis	3556.2	1486.3	N.D.	791.9	854.8	N.D.	
3	红黄鹅膏 Amanita hemibapha	N.D.	N.D.	N.D.	N.D.	N.D.	N.D.	
4	土红鹅膏 Amanita. rufoferruginea Hongo	N.D.	N.D.	N.D.	N.D.	N.D.	N.D.	

注:\*表示未检出或数值低于检出限。

#### 参考文献

[1] 陈作红,杨祝良,图力古尔,等. 毒蘑菇识别与中毒防治[M]. 北京: 科学出版社,2016.

Chen ZH, Yang ZL, Tu LGE, et al. Poisonous mushrooms: recognition and poisoning treatment [M]. Beijing: Science Press, 2016.

- [2] 包海鹰,图力古尔,李玉. 蘑菇的毒性成分及其应用研究现状[J]. 吉林农业大学学报, 1999, 21(4): 107–113.
  Bao HY, Tu LGE, Li Y. Mushroom toxins and its present of utilizational research [J]. J Jilin Agric Univ, 1999, 21(4): 107–113.
- [3] 陈作红,胡劲松. 鹅膏肽类毒素检测方法的历史与现状[J]. 食品科学, 2014, 35(8): 11-16.
   Chen ZH, Hu JS. Historical development and present situation of detection methods for amanita peptide toxins [J]. Food Sci, 2014, 35(8): 11-16.
- [4] 张烁. 鹅膏肽类毒素检测方法建立及其在鹅膏菌属中分布研究[D]. 北 京: 中国疾病预防控制中心, 2017.

Zhang S. The development of analytical methods for amanita cyclopeptide toxins and the study of their distribution in amanita mushrooms [D]. Beijing: Chinese Center for Disease Control and Prevention, 2017.

[5] 魏佳会. 鹅膏菌毒素的分离、鉴定及生物样本中的定量分析量[D]. 锦州: 锦州医科大学, 2017.

Wei JH. The isolation, identification and quantative analysis in biological sample of toxins in amanita species [D]. Jinzhou: Jinzhou Medical University, 2017.

[6] 刘阳, 栾杰, 林佶. 超高效液相色谱-串联质谱法快速测定云南野生致 命鹅膏菌中的毒伞肽和毒肽毒素[J]. 食品安全质量检测学报, 2017, 8(10): 3756–3761.

Liu Y, Luan J, Lin J. Rapid determination of amanitins and phallotoxins in Yunnan *Amanita exitialis* by ultra performance liquid chromatography-tandem mass spectrometry [J]. J Food Saf Qual, 2017, 8(10): 3756–3761.

- [7] 冯建明, 陈卓, 梁建强, 等. 超高效液相色谱-串联质谱法测定野生蘑菇中 2 类肽类毒素的含量[J]. 西北药学杂志, 2013, 28(4): 351-354.
  Feng JM, Cheng Z, Liang JQ, *et al.* Determination of peptides toxinums in true mushroom by UPLC-MS [J]. Northwest Pharm J, 2013, 28(4): 351-354.
- [8] 周贻兵,李磊,吴玉田,等. 超高效液相色谱-串联质谱法测定野生蘑菇中的 3 种鹅膏毒肽[J]. 现代预防医学, 2018, 45(22): 4144-4147.
   Zhou YB, Li L, Wu YT, *et al.* Determination of three amatoxins in wild mushrooms by UPLC-MS/MS [J]. Mod Prev Med, 2018, 45(22): 4144-4147.
- [9] 雒婉霞, 王冉冉, 王庆国, 等. 超高效液相色谱串联质谱法检测毒蕈中 5 种鹅膏多肽类毒素[J]. 疾病预防控制通报, 2018, 33(5): 84–87.
  Luo WX, Wang RR, Wang QG, *et al.* Determination of five amatoxins in toxic mushrooms by UPLC-MS/MS [J]. Bull Dis Control Prev, 2018, 33(5): 84–87.

[10] 肖绍震,林锋,傅武胜,等. 血浆和尿液中6种鹅膏毒肽和鬼笔毒肽的 超高效液相色谱-串联质谱法测定[J]. 食品科学,2018,39(22): 312-318.

Xiao SZ, Lin F, Fu WS, *et al.* Determination of amatoxins and phallotoxins in plasma and urine by ultra performance liquid chromatography-tandem mass spectrometry [J]. Food Sci, 2018, 39(22): 312–318.

- [11] 张秀尧,蔡欣欣. 超高效液相色谱三重四极杆质谱联用法快速检测尿 液和血浆中鹅膏毒肽和鬼笔毒肽[J]. 分析化学, 2010, 38(1): 39–44. Zhang XR, Cai XX. Rapid determination of amatoxins and phallotoxins in plasma and urine by UPLC-MS/MS [J]. Chin J Anal Chem, 2010, 38(1): 39–44.
- [12] 张秀尧,蔡欣欣,张晓艺,等. 超高效液相色谱-二极管阵列检测法快速测定毒蘑菇中 5 种毒肽[J]. 浙江预防医学, 2016, 28(2): 214–216.
  Zhang XR, Cai XX, Zhang XY, *et al.* Rapid determination of five toxic peptides in toxic mushrooms by UPLC-DAD [J]. Zhejiang Prev Med, 2016, 28(2): 214–216.
- [13] 徐小民,张京顺,蔡增轩,等.在线液相色谱-二极管阵列检测器-串联 质谱法检测野生菌中鹅膏毒肽和鬼笔毒肽[J].色谱,2017,35(6): 613-619.

Xu XM, Zhang JS, Cai ZX, *et al.* Determination of amanitins and phallotoxins in wild mushrooms by online liquid chromatography-diode array detector-tandem mass spectrometry [J]. Chin J Chromatogr, 2017, 35(6): 613–619.

- [14] Robinson FV, Jaimes SJ, Garcia AL, et al. Determination of α-and β-amanitin in clinical urine samples by capillary zone electrophoresis [J]. J Pharm Biomed Anal, 2008, 47: 913–917.
- [15] Abuknesha RA, Maragkou A. A highly sensitive and specific enzyme immunoassay for detection of  $\beta$  -amanitin in biological fluids [J]. Anal Bioanal Chem, 2004, 379(5–6): 853–860.

(责任编辑: 韩晓红)

#### 作者简介



郎 乐,高级工程师,主要研究方向 为食品质量与安全。 E-mail: langle2000@163.com



王庆峰,中级工程师,主要研究方向为 食品质量与安全。 E-mail: windwqf@163.com