加速溶剂萃取-凝胶渗透色谱-气相色谱-串联质谱 法测定鱼类中 7 种新型有机污染物

高卓瑶¹,蒋玲波²,邓尚贵^{1*},唐雷鸣²,吴 保²,倪鲁波²,周 勇² (1. 浙江海洋大学食品与药学学院,舟山 316000;2. 舟山市食品药品检验检测研究院,舟山 316000)

摘 要:目的 建立加速溶剂萃取-凝胶渗透色谱-气相色谱-串联质谱法同时测定鱼类中 7 种新型有机污染物 (咔唑和卤代咔唑类化合物)的分析方法。**方法** 样品与硅藻土研磨混匀后经加速溶剂萃取仪提取,使用凝胶渗 透色谱法净化并氮吹至近干,用 1 mL 丙酮复溶。目标化合物采用多反应监测(multiple reaction monitoring, MRM)模式分析,外标法进行定量。**结果** 咔唑、3-氯咔唑、3-溴咔唑和 3,6-二氯咔唑在 0.5~50.0 µg/kg 范围 内线性关系良好,相关系数 r>0.997; 3,6-二溴咔唑、2,7-二溴咔唑和 1,3,6,8-四溴咔唑在 1.0~100.0 µg/kg 范围内 线性关系良好,相关系数 r>0.998。定量限(limits of quantification, LOQs)在 0.50~1.00 µg/kg 之间,在各目标物 的 1 LOQs、2 LOQs 和 10 LOQs 3 个加标水平下,7 种咔唑和卤代咔唑类化合物的平均回收率为 87.22%~107.27%,相对标准偏差(relative standard deviations, RSDs)为 2.70%~8.17% (*n*=6)。**结论** 该方法自动 化程度高、灵敏度高、稳定性好,适用于鱼类中 7 种咔唑和卤代咔唑类化合物的检测。 **关键词:** 加速溶剂萃取;凝胶渗透色谱法;气相色谱-串联质谱法;鱼类;卤代咔唑

Determination of 7 kinds of emerging organic pollutants in fish by accelerated solvent extraction-gel permeation chromatography-gas chromatography-tandem mass spectrometry

GAO Zhuo-Yao¹, JIANG Ling-Bo², DENG Shang-Gui^{1*}, TANG Lei-Ming², WU Yu², NI Lu-Bo², ZHOU Yong²

College of Food and Pharmacy, Zhejiang Ocean University, Zhoushan 316000, China;
 Zhoushan Institute of Food and Drug Inspection and Testing, Zhoushan 316000, China)

ABSTRACT: Objective To establish a method for the simultaneous determination of 7 kinds of emerging organic pollutants in fish by accelerated solvent extraction-gel permeation chromatography-gas chromatography-tandem mass spectrometry. **Methods** The samples were mixed and ground with diatomite and extracted by accelerated solvent extraction, purified by gel permeation chromatography, blow to nearly dryness by nitrogen, and redissolved in 1 mL acetone. They were analyzed in the multiple reaction monitoring (MRM) mode and quantified by external standard method. **Results** The carbazole, 3-chlorocarbazole, 3-bromo carbazole and 3,6-dichlorocarbazole showed good

基金项目:浙江省高层次人才特殊支持计划项目(2021R51006)、浙江省舟山市公益类科技项目(2022C31071)

Fund: Supported by the Special Support Program for High-level Talents of Zhejiang Province (2021R51006), and the Scientific Research Project of Zhoushan City in Zhejiang Province (2022C31071)

^{*}通信作者:邓尚贵,博士,教授,博士生导师,主要研究方向为海洋生物资源的加工和综合利用、海洋天然产物和水产品质量与安全。 E-mail: dengshanggui@163.com

^{*}Corresponding author: DENG Shang-Gui, Ph.D, Professor, College of Food and Pharmacy, Zhejiang Ocean University, No.1 Haida South Road, Changzhi Island, Lingcheng New District, Zhoushan 316000, China. E-mail: dengshanggui@163.com

linear relationships in the range of $0.5-50.0 \ \mu\text{g/kg}$ with the correlation coefficient r>0.997; the 3,6-dibromo carbazole, 2,7-dibromo carbazole and 1,3,6,8-tetrabromo carbazole showed good linear relationships in the range of $1.0-100.0 \ \mu\text{g/kg}$ with the correlation coefficient r>0.998. The limits of quantification (LOQs) were $0.50-1.00 \ \mu\text{g/kg}$, and the average recoveries of 7 kinds of carbazole and polyhalogenated carbazoles were 87.22%-107.27% at the 3 kinds of spike levels of LOQs, 2-fold LOQs and 10-fold LOQs. The relative standard deviations (RSDs) were 2.70%-8.17% (n=6). **Conclusion** This method is highly automatic, process shighly sensitive, reasonably stable, and can be used for the determining of 7 kinds of carbazole and polyhalogenated carbazoles in fish.

KEY WORDS: accelerated solvent extraction; gel permeation chromatography; gas chromatography-tandem mass spectrometry; fish; polyhalogenated carbazoles

0 引 言

咔唑(9H-carbazole, CZ)是多环含氮杂环有机物,被 广泛用于染料、光电材料、农药等领域。卤代咔唑 (polyhalogenated carbazoles, PHCZs)是指咔唑环上的氢原 子被卤素原子(Cl、Br 或 I)取代后形成的一类新型有机污染 物,其化学结构与多氯二苯并呋喃相类似。根据卤素原子 的取代位置和数量不同,已发现 135 种 PHCZs 同系物^[1-2]。 目前已在环境中检出 20 多种 PHCZs^[3]。施用氯苯胺类除草 剂、生产多卤代靛蓝染料、合成光电半导体以及火山爆发 等是造成环境中 PHCZs 污染的主要原因^[4]。PHCZs 性质稳 定,难以降解,能长时间在环境中残留,且具有潜在持久 性^[5]、生物积累性^[6-7]和远距离迁移性^[8]等特点。

近年来,卤代咔唑已被欧盟委员会定义为具有类二 噁英毒性的有毒物质,且在 2004 年生效的《斯德哥尔摩公 约》中,PHCZs 被列为持久性有机污染物^[9-14]。目前在水体、 土壤、沉积物、空气乃至鱼类、贝类、海豹中均能检测到 PHCZs 的存在^[15-20]。膳食摄入是人类暴露 PHCZs 的主要 途径,占人体总暴露量 90%以上。鱼类、贝类等作为餐桌 常见食品,其受污染程度直接影响人类健康^[21]。此外, PHCZs 作为一类新型有机污染物,目前尚未建立系统的检 测技术标准,也缺乏相关限量标准。因此,有必要建立鱼 类中多种卤代咔唑的痕量分析方法,为相关部门监测鱼类 中卤代咔唑的污染现状提供科学基础。

鱼类样品具有高脂肪、高蛋白质等特点,干扰组分较 多^[22],且卤代咔唑含量水平极低,样品前处理过程是方法建 立的关键点。针对生物样品,卤代咔唑的提取方法主要有索 氏提取法、超声提取法、加速溶剂萃取法(accelerated solvent extraction, ASE)等^[23-26]。索氏提取法过程复杂,且试剂用量 大。超声提取法虽快捷简便但提取效果不佳。相较之下,ASE 具有自动化程度高、重复性好、溶剂用量小等优点,已广泛 用于有机化合物的提取。分析方法主要有气相色谱-质谱法 (gas chromatography-mass spectrometry, GC-MS)、气相色谱-高分辨质谱法(gas chromatography-high resolution mass spectrometry, GC-HRMS)和超高效液相色谱-串联质谱法(ultra performance liquid chromatography- tandem mass spectrometry, UPLC-MS/MS)等^[27-31]。GC-MS 灵敏度较低, 受基质干扰严重。GC-HRMS 选择离子的精确质量数可精确至小数点后 4 位, 具有抗干扰性强, 灵敏度高等特点^[32], 但该设备价格昂贵, 限制了其应用。GC-MS/MS 具有高选择性、高灵敏度的优势, 且已广泛用于食品、环境样品中有机化合物的检测。

本研究以鱼类为研究对象,基于 ASE 技术和凝胶渗 透色谱技术(gel permeation chromatography, GPC),并结合 气相色谱-串联质谱法(gas chromatography-tandem mass spectrometry, GC-MS/MS),建立一种能同时测定鱼类中 7 种咔唑和卤代咔唑的方法,以期为有关部门监管水产品中 卤代咔唑污染状况提供科学的技术支撑。

1 材料与方法

1.1 材料与试剂

本研究所用大黄鱼、鲳鱼、带鱼、罗非鱼样品均从舟山市各农贸市场、码头随机购买。

丙酮、二氯甲烷、乙酸乙酯、环己烷(色谱纯,德国 Merck公司);咔唑、3-氯咔唑、3-溴咔唑、3,6-二氯咔唑、 3,6-二溴咔唑、2,7-二溴咔唑、1,3,6,8-四溴咔唑标准品(纯 度≥98%,杭州唯开科器贸易有限公司);实验用水(经 Milli-Q净化的超纯水,美国密理博公司);硅藻土(型号 062819,美国赛默飞世尔科技公司)。

1.2 仪器与设备

7890A-5975C 气相色谱-三重四极杆串联质谱仪、 Agilgent HP-5MS 色谱柱(30 m×250 μm, 0.25 μm)(美国安捷 伦科技有限公司); Dionex ASE 350 加速溶剂萃取仪(美国 赛默飞世尔科技公司); Freestyle SPE EVA 凝胶渗透色谱 仪、Bio-Beads S-X3 色谱柱(470 mm×40 mm, 填料粒度 200~400 目)(德国 LCTech 公司); AVANTIJ-E 大容量高速冷 冻离心机(美国 BEAKMAN 公司); N-2110 氮吹浓缩仪(日本 EYELA 公司); BSA224S-CW 电子天平(精度 0.1 mg, 德国赛 多利斯科学仪器有限公司); Multi Reax 多孔位旋涡振荡器 (德国海道尔夫公司); Milli-Q 超纯水仪(美国密理博公司)。

1.3 实验方法

1.3.1 标准溶液的配制

准确称取或吸取上述 7 种咔唑和卤代咔唑标准品,用 丙酮溶解并分别配制成 10 mg/mL 的单标准储备液。分别 准确吸取 1.0 mL 7 种单标标准储备液于 10 mL 容量瓶中, 用丙酮溶解并配制成 1 mg/mL 的混合标准中间溶液。于 -20℃条件下避光保存,有效期为 2 个月。

1.3.2 样品前处理

制样:取鱼类样品可食部分切成块状后放入冷冻干燥机,进行冷冻干燥并研磨过筛,备用。

提取:称取2.00g样品与6.00g硅藻土(精确至0.01g) 混匀,并装入底部垫有玻璃纤维滤膜的萃取池内。以二氯 甲烷(色谱纯)为萃取溶剂,在100℃、1500psi条件下进行 萃取5min,循环萃取2次,萃取完成后,将萃取液氮吹浓 缩至10mL得到提取液。

净化:利用凝胶渗透色谱仪对提取液进行净化,收集 3~13 min 流出液,氮吹浓缩至近干,用1 mL 丙酮复溶,过 0.22 μm 有机滤膜后得到净化液,待测。

1.3.3 仪器条件

(1)凝胶渗透色谱条件

色谱柱: Bio-Beads S-X3 (470 mm×40 mm, 填料粒度 200~400 目); 流动相:乙酸乙酯-环己烷(1:1, V:V); 流速: 4.5 mL/min; 运行时间: 35 min; 收集时间: 3~13 min。

(2)色谱条件

色谱柱: Agilgent HP-5MS (30 m×250 μm, 0.25 μm); 升温程序: 起始温度为 50℃, 并保持 3 min, 再以 10℃/min 的速度升温至 300℃, 并保持 10 min; 载气为氦气, 其流速 1.1 mL/min; 恒压, 压力: 8.4679 psi; 进样口温度: 280℃, 进样量 1 μL; 进样模式为不分流进样。

(3)质谱条件

电子轰击(electron impact, El)离子源,电子能量为70 eV; 碰撞气体为氮气;数据采集模式为多反应监测模式 (multiple reaction monitoring, MRM);离子源温度:280℃; 四极杆温度:280℃;溶剂延迟时间:5 min。各咔唑和卤代 咔唑化合物的质谱参数见表1。

1.4 数据处理

所有实验数据均采用 Qrigin 8.0、Microsoft Excel 2016

软件进行作图及分析。

2 结果与分析

2.1 提取条件优化

ASE 是利用有机溶剂在高温高压的条件下进行自动 化萃取。本研究使用 ASE 技术提取鱼类样品中的咔唑和卤 代咔唑类化合物,其提取效果与萃取溶剂、萃取温度、循 环次数等因素密切相关。

2.1.1 提取溶剂选择

咔唑和卤代咔唑类化合物为弱极性化合物,本研究 比较了甲醇、正己烷、二氯甲烷、丙酮 4 种提取溶剂对 7 种咔唑和卤代咔唑类化合物的提取效果,结果见图 1。实 验结果表明,二氯甲烷和丙酮的提取效果优于正己烷和甲 醇。考虑到丙酮为强极性溶剂,且水产品中含有脂肪、蛋 白质等杂质,提取液中会有较多干扰组分,加重净化负担, 因此,选用二氯甲烷为 ASE 提取溶剂。

2.1.2 萃取温度选择

温度是影响 ASE 的重要参数之一。升高萃取温度有 助于破坏目标化合物和基质间的作用力,从而增加目 标物转移到溶剂中的能力。本研究以二氯甲烷为提取 溶剂,比较了 80、90、100、110℃ 4 种温度下 7 种咔 唑和卤代咔唑类化合物的提取效果,结果见图 2。实验 结果表明,目标物的提取效果随温度的升高有明显提 升。当萃取温度达 100℃和 110℃时,目标物的回收率 较为理想且差别不明显。但萃取温度越高,溶剂中的共萃 取物也会越多,干扰后续实验。综合考虑,设定 ASE 的萃 取温度为 100℃。

2.1.3 循环次数选择

在其他 ASE 条件确定的情况下,考察了循环次数(1 次、2次、3次)对7种咔唑和卤代咔唑化合物回收率的影 响,结果见图3。实验结果表明,循环提取1次时,目标物 的回收率在62.0%~74.0%之间,循环萃取次数增加到2次 时,回收率可提升至90.0%~98.0%。但循环提取2次和3 次的提取效果差别不大,且增加1次循环会延长提取时间 约15 min,多消耗溶剂约20 mL。综合考虑,确定 ASE 的 循环提取次数为2次。

Table 1	Mass spectrometric parameters of 7 kinds of carbaz	ole and polyhalogenated carb	azoles	
化合物	特征离子对(m/z)	保留时间/min	碰撞电压/eV	
 咔唑	$167.1 \rightarrow 139.1^*, 167.1 \rightarrow 115.1$	20.003	35, 35	
3-氯咔唑	$201.0 \rightarrow 166.1^*, 201.0 \rightarrow 140.1$	22.682	25, 35	
3-溴咔唑	$244.9 \rightarrow 166.18^{*}, 244.9 \rightarrow 139.1$	23.800	25, 35	
3,6-二氯咔唑	$234.9 \rightarrow 200.1^*, 234.9 \rightarrow 164.1$	25.156	25, 35	
3,6-二溴咔唑	$324.9 \rightarrow 165.1^*, 324.9 \rightarrow 246.0$	27.125	35, 25	
2,7-二溴咔唑	$324.9 \rightarrow 165.1^*, 324.9 \rightarrow 244.0$	27.249	25, 25	
1,3,6,8-四溴咔唑	$482.7 \rightarrow 322.9^*, 482.7 \rightarrow 402.0$	29.478	35.25	

表1 7种咔唑和卤代咔唑类化合物的质谱参数

注:^{*}为定量离子对。









Ta



2.2 净化条件优化

鱼类样品基质复杂,若将提取液直接进行上机检测, 不利于准确定性定量,因此有必要增加净化除杂步骤。凝 胶渗透色谱技术是基于空间排阻原理,利用目标化合物间 分子量差异在色谱柱上保留时间也不同,从而达到分离净 化的目的。本研究以7种咔唑和卤代咔唑混合标准溶液进行 实验,分别收集了7个不同时间段的流出液进行检测,各时 间段流出液的定性结果见表2。由此判断,咔唑和3-氯咔唑 的流出时间为3~9 min,3-溴咔唑的流出时间为5~9 min,3,6-二氯咔唑的流出时间为 5~11 min, 3,6-二溴咔唑的流出时 间为7~11 min, 2,7-二溴咔唑和 1,3,6,8-四溴咔唑的流出时 间为7~13 min,且在1~3 min和13~15 min的流出液中未 检测到卤代咔唑类化合物。因此,最终确定流出液的收集 时间为3~13 min。

	表 2 不同时间段流出组分
ble 2	Distillate components at different time periods

化合物				收集时间段/mi	in		
化日初	1~3	3~5	5~7	7~9	9~11	11~13	13~15
咔唑	-	+	+	+	-	-	-
3-氯咔唑	-	+	+	+	-	-	-
3-溴咔唑	-	-	+	+	-	-	-
3,6-二氯咔唑	-	-	+	+	+	-	-
3,6-二溴咔唑	-	-	-	+	+	-	-
2,7-二溴咔唑	-	-	-	+	+	+	-
1,3,6,8-四溴咔唑	-	-	-	+	+	+	-

注:+表示有检出,-表示未检出。

2.3 色谱条件优化

咔唑和卤代咔唑类化合物均为弱极性化合物, 故选 用弱极性色谱柱。对比了 HP-5MS (30 m×250 μm, 0.25 μm) 和 DB-5MS (30 m×250 μm, 0.25 μm)两种色谱柱对混合标 准溶液的分离效果并对升温程序和载气流速等条件进行了 优化。结果表明, 采用 Agilgent HP-5MS 色谱柱时, 各目标 化合物的分离效果较高, 且响应较好、无杂峰干扰。故选 用 Agilgent HP-5MS (30 m×250 μm, 0.25 μm)色谱柱为分离 柱, 所得总离子流图如图 4 所示。

2.4 质谱条件优化

在 1.3.3(2)设定的气相色谱条件下,采用全扫描模式 对 7 种咔唑和卤代咔唑混合标准溶液进行一级质谱全扫描, 选取丰度高且质量数较大的离子作为母离子并分别确定保 留时间。在产物离子模式下对母离子进行二级质谱扫描得 到子离子,并对碰撞能量、碰撞电压等质谱条件进行优化。 优化后的质谱参数见表 1。

2.5 线性关系和灵敏度

吸取适量的混合标准中间液,用丙酮逐级稀释成所需 浓度的混合系列标准工作液,并在 1.3.3 的仪器条件下进行 分析检测。以各目标物的质量浓度(X, ng/mL)为横坐标, 对 应的色谱峰面积(Y)为纵坐标,使用外标法绘制标准曲线, 计算线性方程和相关系数。以 3 倍信噪比(S/N)计算检出限, 以 10 倍信噪比(S/N)计算定量限。由表 3 可知, 咔唑、3-氯 咔唑、3-溴咔唑和 3,6-二氯咔唑在 0.5~50.0 μg/kg 的浓度范 围内线性关系良好,相关系数均大于 0.997,检出限和定量 限分别为 0.20 和 0.50 μg/kg。3,6-二溴咔唑、2,7-二溴咔唑和 1,3,6,8-四溴咔唑在 1.0~100.0 μg/kg 的浓度范围内线性关系 良好,相关系数均大于 0.998,检出限和定量限分别为 0.40 和 1.00 μg/kg。说明本研究建立的检测方法能满足定量要求。

2.6 回收率与精密度

取空白鱼类样品,添加适量7种咔唑和卤代咔唑混合标准溶液,加标水平分别为各PHCZs的1倍定量限、2倍定量限和10倍定量限、且各浓度水平平行制备6份。按1.3.2所述方法进行前处理,并在1.3.3仪器条件下进行测定,结果见表4。由表4可知,7种咔唑和卤代咔唑类化合物的平均回收率为87.22%~107.27%,相对标准偏差(relative standard deviations, RSDs)为2.70%~8.17%,该方法稳定、可靠、具有良好的准确度和精密度,能满足在鱼类中同时检测7种咔唑和卤代咔唑类化合物的需求。





Fig.4 Total ion chromatogram of 7 kinds of carbazole and polyhalogenated carbazoles standard working solution (10 ng/mL)

₹3	7种咔唑和卤代咔唑类化合物的线性范围、	检出限和定量限

Table 3 Linearity ranges, limits of detection and limits of quantification of 7 kinds of carbazole and polyhalogenated carbazoles							
化合物	线性范围/(µg/kg)	标准曲线方程	相关系数(r)	检出限/(µg/kg)	定量限/(µg/kg)		
咔唑	0.5~50.0	<i>Y</i> =25151.66 <i>X</i> -15585.41	0.9998	0.20	0.50		
3-氯咔唑	0.5~50.0	<i>Y</i> =34210.07 <i>X</i> -33886.80	0.9993	0.20	0.50		
3-溴咔唑	0.5~50.0	<i>Y</i> =12442.91 <i>X</i> -13729.99	0.9989	0.20	0.50		
3,6-二氯咔唑	0.5~50.0	<i>Y</i> =15154.30 <i>X</i> -23285.04	0.9974	0.20	0.50		
3,6-二溴咔唑	1.0~100.0	<i>Y</i> =4608.46 <i>X</i> -5763.55	0.9984	0.40	1.00		
2,7-二溴咔唑	1.0~100.0	<i>Y</i> =3996.20 <i>X</i> -4917.56	0.9982	0.40	1.00		
1,3,6,8-四溴咔唑	1.0~100.0	<i>Y</i> =493.49 <i>X</i> -423.64	0.9991	0.40	1.00		

Table 4 Average recoveries and RSDs of 7 kinds of carbazole and polyhalogenated carbazoles in fish samples (n=6)					
化合物	加标浓度 /(µg/kg)	平均回收率/%	RSDs/%		
	0.5	90.25	2.73		
咔唑	1.0	98.32	4.32		
	5.0	101.82	3.70		
	0.5	90.33	2.70		
3-氯咔唑	1.0	93.18	5.22		
	5.0	107.27	3.64		
	0.5	93.75	3.68		
3-溴咔唑	1.0	87.22	4.84		
	5.0	101.32	2.88		
	0.5	100.92	3.74		
3,6-二氯咔唑	1.0	93.20	4.46		
	5.0	94.37	6.14		
	1.0	98.67	5.20		
3,6-二溴咔唑	2.0	94.07	4.74		
	10.0	99.68	8.17		
	1.0	97.58	4.34		
2,7-二溴咔唑	2.0	95.35	4.99		
	10.0	97.71	5.47		
	1.0	98.75	6.64		
1,3,6,8-四溴咔唑	2.0	98.10	6.59		
	10.0	97.90	7.43		

表 4 鱼类样品中 7 种咔唑和卤代咔唑的平均回收率和 RSDs (n=6)

2.7 实际样品检测

随机抽取大黄鱼、鲳鱼、带鱼、罗非鱼样品各 25 批 次共 100 批次,利用本研究建立的方法进行测定其 7 种味 唑和卤代咔唑类化合物含量。结果显示,大黄鱼、鲳鱼、 带鱼、罗非鱼中7种咔唑和卤代咔唑类化合物检出率高达 58%。这些阳性样品中各目标物均有一定量的检出,其中

3-溴咔唑、3,6-二氯咔唑、3,6-二溴咔唑、2,7-二溴咔唑含 量普遍较高, 检测值在 0.6~1.1 µg/kg 范围内。可见, 舟山 市售的鱼类受咔唑和卤代咔唑类化合物污染较为严重,在 后续的研究中,不仅需要扩大样品的采集地区、增加样品 数量,还有必要对其他种类的水产品进行监测。

2.8 与现有方法的对比

本方法与现有方法进行了对比,结果见表 5。ZHOU 等^[33]建立的 UPLC-MS/MS 检出限能达到 0.003~0.22 µg/kg, 但仅适用干沉积物: FROMME 等^[16]采用索氏提取法提取粉尘 中的卤代咔唑。虽然索氏提取设备操作简单,但其耗时长目 溶剂消耗量大;周佳怡^[34]针对蚯蚓建立的QuEChERS前处理 法,不适用于高脂肪、高蛋白质的鱼类样品; XU 等^[29]建立的 高效液相色谱法检出限仅为 2~14 µg/kg, 且所能测定的卤 代咔唑种类较少。本方法采用 ASE 和凝胶渗透色谱进行前 处理,不仅节省了时间、人力、物力,还提高了方法的可 重复性。此外,本方法的检出限可达 0.20~0.40 µg/kg。经 方法验证和实际样品测定,本方法切实可行。

结 论 3

本研究中以复杂的鱼类样品为实验对象,优化了前 处理方法,并选用高选择性、高灵敏度的 GC-MS/MS 进行 分析测定, 该方法的检出限为 0.20~0.40 μg/kg, 定量限为 0.50~1.00 μg/kg, 达到了超痕量级。同时该方法使用加速溶 剂萃取仪、凝胶渗透色谱仪等自动化仪器,提高了前处理 过程的自动化程度,一方面解放了人力,另一方面提高了 方法精密度和稳定性。通过对实际样品的分析测定, 鱼类 样品中PHCZs的检出率大于50%,而目前我国缺乏水产品 中卤代咔唑限量标准,因此相关部门有必要对水产品中的 PHCZs 作出限量要求,并制定相应法规,从而保障我国消 费者的食品安全。本研究建立的方法实现了对鱼类中多种 咔唑和卤代咔唑的同时分析检测,为相关部门监测鱼类中 新型有机污染物提供了科学的技术支撑。

	表 5	与现有方法的对比结果
Table 5	Results of	of comparison with existing methods

		1	8		
分析基质	前处理技术	仪器分析方法	加标回收率/%	检出限/(µg/kg)	参考文献
沉积物	ASE SPE 柱净化	UPLC-MS/MS	64.8~124.7	0.003~0.22	[33]
粉尘	索氏提取	GC-MS/MS	大于 70	0.004~0.7	[16]
蚯蚓	QuEChERS	GC-MS	71.21~105.04	0.049~0.39	[34]
海产品	超声提取 凝胶渗透色谱 固相萃取	HPLC	65.7~118.3	2~14	[29]
鱼类	ASE 凝胶渗透色谱	GC-MS/MS	87.22~107.27	0.20~0.40	本文

注: 高效液相色谱法(high performance liquid chromatography, HPLC)。

参考文献

- 周珊珊,楼晓峰.环境中多卤代咔唑的赋存及分析方法研究进展[J]. 浙江工业大学学报, 2022, 50(4): 449-456.
 ZHOU SS, LOU XF. Research progress of occureence and analytical methods of polyhalogenated carbazoles in environment [J]. Zhejiang Univ Technol, 2022, 50(4): 449–456.
- [2] ZHANG Y, ZHENG M, ZHENG L, et al. Polyhalogenated carbazoles in sediments from the intertidal zone of the New River Estuary, China: Distribution, inventory, and ecological risks [J]. Mar Pollut Bullet, 2019, 149: 110632.
- [3] 林坤德,陈艳秋,袁东星.新型污染物卤代咔唑的环境行为及生态毒 理效应[J].环境科学,2016,37(4):1576-1583.
 LIN KD, CHEN YQ, YUAN DX. Environment behaviors and

ecotoxicology of the emerging contaminants polyhalogenated carbazoles [J]. Environ Sci, 2016, 37(4): 1576–1583.

- [4] WU Y, TAN H, SUTTON R, et al. From sediment to top predators: Broad exposure of polyhalogenated carbazoles in San Francisco Bay (USA) [J]. Environ Sci Technol, 2017, 51: 2038–2046.
- [5] WU Y, QIU Y, TAN H, *et al.* Polyhalogenated carbazoles in sediments from Lake Tai (China): Distribution, congener composition, and toxic equivalent evaluation [J]. Environ Pollut, 2017, 220: 142–149.
- [6] WU Y, TAN H, ZHOU C, et al. Bioaccumulation and spatiotemporal trends of polyhalogenated carbazoles in Great Lakes fish from 2004 to 2016 [J]. Environ Sci Technol, 2018, 52: 4536–4545.
- [7] SU Q, LI CJ, DONG MF, et al. Soil to earthworm bioaccumulation of polyhalogenated carbazoles and related compounds: Lab and field tests [J]. Environ Pollut, 2022. DOI: https://doi.org/10.1016/j.envpol.2022.120475
- [8] MUMBO J, HENKELMANN B, ABDELAZIZ A, et al. Persistence and dioxin-like toxicity of carbazole and chlorocarbazoles in soil [J]. Environ Sci Pollut Res, 2015, 22: 1344–1356.
- [9] XIA C, LAM JCW, WU X, et al. Polychlorinated biphenyls (PCBs) in marine fishes from China: Levels, distribution and risk assessment [J]. Chemosphere, 2012, 89(8): 944–949.
- [10] FANG M, GUO J, CHEN D, et al. Halogenated carbazoles induce cardiotoxicity in developing zebrafish (*Danio rerio*) embryos [J]. Environ Toxicol Chem, 2016, 35: 2523–2529.
- [11] JI C, SHEN C, ZHOU Y, et al. AhR agonist activity confirmation of polyhalogenated carbazoles (PHCZs) using an integration of *in vitro*, *in vivo*, and in silico models [J]. Environ Sci Technol, 2019, 53: 14716– 14723.
- [12] JI C, YAN LY, CHEN S, *et al.* Evaluation of the developmental toxicity of 2,7-dibromocarbazole to zebrafish based on transcriptomics assay [J]. Hazard Material, 2019, 368: 514–522.
- [13] DU ZK, HOU KX, ZHOU TT, et al. Polyhalogenated carbazoles (PHCZs) induce cardiotoxicity and behavioral changes in zebrafish at early

developmental stages [J]. Sci Total Environ, 2022, 1: 841.

- [14] 刘堃燕. 多卤代咔唑和溴代阻燃剂在加利福尼亚地区港海豹(Phoca vitulina)中的污染特征[D]. 广州: 暨南大学, 2019.
 LIU KY. Contamination characteristics of polyhalogenated carbazole and brominated flame retardants in harbor seals (Phoca vitulina) in the California region [D]. Guangzhou: Jinan University, 2019.
- [15] GUO J, CHEN D, POTTER D, et al. Polyhalogenated carbazoles in sediments of Lake Michigan: A new discovery [J]. Environ Sci Technol, 2014, 48: 12807–12815.
- [16] FROMME H, MI W, LAHRZ T, et al. Occurrence of carbazoles in dust and air samples from different locations in Germany [J]. Sci Total Environ, 2018, 610: 412–418.
- [17] KUEHL DW, DRUHAN E, BUTTERWORTH BC, et al. Tetrachloro-9H-carbazole, a previously unrecognized contaminant in sediments of the Buffalo River [J]. J Great Lakes Res, 1984, 10: 210–214.
- [18] KRONIMUS A, SCHWARZBAUER J, DSIKOWITZKY L, et al. Anthropogenic organic contaminants in sediments of the Lippe river, Germany [J]. Water Res, 2004, 38: 3473–3484.
- [19] TROBS L. HENKELMANN B, LENOIR D, et al. Degradative fate of 3-chlorocarbazole and 3,6-dichlorocarbazole in soil [J]. Environ Sci Poll Res, 2011, 18: 547–555.
- [20] XU X, WANG D, LI C, *et al.* Characterization of the reactivity and chlorinated products of carbazole during aqueous chlorination [J]. Environ Pollut, 2017, 225: 412–418.
- [21] DENG ZC, HU ST, TANG LM, et al. Carbazole and polyhalogenated carbazoles in the marine environment around the Zhoushan Archipelago: Distribution characteristics, environmental behavior, and sources [J]. J Hazard Mater, 2023, 1: 442.
- [22] 蒋玲波,高卓瑶,唐雷鸣,等. QuEChERS 技术结合气相色谱-串联质 谱法同时测定水产品中 10 种亚硝胺[J]. 食品安全质量检测学报, 2022, 13(4): 27–33.

JIANG LB, GAO ZY, TANG LM, *et al.* Simultaneous determination of 10 kinds of nitrosamines in aquatic products by QuEChERS combined with gas chromatography-tandem mass spectrometry [J]. J Food Saf Qual, 2022, 13(4): 27–33.

[23] GRIGIRIADOU A, SCHWARZBAUER J. Non-target screening of organic contaminants in sediments from the industrial coastal area of Kavala City (NE Greece) [J]. Water Air Soil Poll, 2011, 214: 623–643.

[24] 徐鸿雁.海洋环境中新型卤代有机污染物的高通量分析方法研究及应用[D]. 青岛: 青岛大学, 2021.
 XU HY. Research and application of high-throughput analytical methods

for novel halogenated organic pollutants in the marine environment [D]. Qingdao: Qingdao University, 2021.

[25] SUN YX, ZHENG MH, YANG LL, et al. Progress of congener specific analysis of polyhalogenated carbazoles in the environment [J]. Trends Anal Chem, 2022, 1: 157.

- [26] HU HM, ZHAO MR, JIN HB, et al. Determination of polyhalogenated carbazoles in waters at low nanogram-per-liter concentrations with solid-phase disk extraction [J]. J Sep Sci, 2021. DOI: 10.1002/jssc. 202100493
- [27] SUN YX, YANG LL, CHEN CZ, et al. Method development for determination of polyhalogenated carbazoles in industrial waste through gas chromatography-triple quadrupole tandem mass spectrometry [J]. Rapid Commun Mass Spec, 2022, 36(14): 36.
- [28] HU HM, ZHAO MR, GUO YM, et al. Occurrence, bioaccumulation and potential risk of polyhalogenated carbazoles in marine organisms from the East China Sea [J]. Sci Total Environ, 2021, 807: 150643.
- [29] XU HY, ZHENG MG, WANG L, et al. High throughput extraction strategy for simultaneous analysis of 19 tetrabromobisphenol A and halogenated carbazole analogs in seafood [J]. Food Chem, 2021, 1: 350.
- [30] TAO WQ, ZHOU ZG, SHEN L, et al. Determination of polyhalogenated carbazoles in soil using gas chromatography-triple quadrupole tandem mass spectrometry [J]. Sci Total Environ, 2020, 1: 710.
- [31] 王昆,黄新文,林坤德. 液相色谱-串联质谱前驱离子扫描非靶向筛查 卤代有机物[J]. 分析化学, 2018, 46(11): 1821–1828.
 WANG K, HUANG XW, LIN KD. Non-target screening of halogenated organic compounds using liquid chromatography-tandem mass spectrometry precursor ion scan [J]. Chin J Anal Chem, 2018, 46(11): 1821–1828.
- [32] 江丰,余婷婷,李珉,等.加速溶剂萃取同步净化-同位素内标-气相色 谱-高分辨质谱测定水产品中 32 种多氯联苯[J]. 色谱, 2020, 38(7):

853-860.

JIANG F, YU TT, LI M, *et al.* Non-target screening of halogenated organic compounds using liquid chromatography-tandem mass spectrometry precursor ion scan [J]. Chin J Chromatogr, 2020, 38(7): 853–860.

- [33] ZHOU WX, HUANG W, LIN KD. Analysis of polyhalogenated carbazoles in sediment using liquid chromatography-tandem mass spectrometry [J]. Ecotoxl Environ Saf Chin, 2019, 170: 148–155.
- [34] 周佳怡. 土壤中多卤代咔唑在蚯蚓体内得积累效应[D]. 杭州:浙江工业大学, 2020.

ZHOU JY. Accumulation effect of polyhalocarbazole in earthworms in soil [D]. Hangzhou: Zhejiang University of Technology, 2020.

(责任编辑: 于梦娇 黄周梅)

作者简介



高卓瑶,硕士研究生,主要研究方向 为食品加工与贮藏安全。 E-mail: 1433402191@qq.com

邓尚贵,博士,教授,博士生导师,主 要研究方向为海洋生物资源的加工和综合 利用、海洋天然产物和水产品质量与安全。 E-mail: dengshanggui@163.com