朱严华,杨波,黄菊,等. 超声提取-气相色谱-串联质谱法测定煎烤鱿鱼中 16 种多环芳烃 [J]. 食品工业科技, 2021, 42(16): 263-270. doi: 10.13386/j.issn1002-0306.2020110268

ZHU Yanhua, YANG Bo, HUANG Ju, et al. Determination of 16 Polycyclic Aromatic Hydrocarbons(PAHs) in Fried Squid by Ultrasonic Extraction-Gas Chromatography-Mass Spectrometry[J]. Science and Technology of Food Industry, 2021, 42(16): 263–270. (in Chinese with English abstract). doi: 10.13386/j.issn1002-0306.2020110268

·分析检测·

# 超声提取-气相色谱-串联质谱法测定 煎烤鱿鱼中 16 种多环芳烃

朱严华<sup>1</sup>,杨 波<sup>1</sup>,黄 菊<sup>1,2,\*</sup>,张 帅<sup>1</sup>,余新威<sup>2,3</sup>,祝世超<sup>1</sup>,唐云平<sup>1</sup>
(1.浙江海洋大学食品与药学学院,浙江舟山 316000;
2.浙江省海产品健康危害因素关键技术研究重点实验室,浙江舟山 316000;
3.浙江省舟山疾病预防与控制中心,浙江舟山 316000)

摘 要:本实验建立了超声提取-气相色谱-串联质谱法(polycyclic aromatic hydrocarbons, PAHs)测定煎烤鱿鱼中 16 种多环芳烃的分析方法。考察了提取试剂配比、提取试剂用量、提取温度等对回收率的影响,确定了最佳的提 取和检测方法: 5.00g样品冷冻干燥后经 25 mL 正已烷 30 ℃ 超声提取 20 min,复提一次,经碱性氧化铝-中性硅 胶复合固相萃取柱净化后,采用气相色谱-串联质谱法测定,多环芳烃氘代内标法定量。在此实验条件下,16 种目 标物在 1~100 ng/mL 范围内呈良好线性关系,线性相关系数(r)不低于 0.9994,检出限为 0.09~0.52 µg/kg,定量 限为 0.21~1.21 µg/kg。在 1、2、20 µg/kg3 个加标水平下回收率分别为 73.98%~128.17%、73.21%~133.24%、76.35%~ 133.68%,相对标准偏差(RSD, n=6)分别为 1.32%~2.98%、0.93%~2.47%、1.08%~2.87%。在实际样品检测应用 中,6个样品均有不同程度的多环芳烃检出,单一组分检出范围从 0~48.65 µg/kg 不等。结果表明,该方法选择性 好,可用于煎烤鱿鱼中多环芳烃的检测,也可应用于其他类似的加工水产品中多环芳烃的提取与检测。

关键词:煎烤鱿鱼,多环芳烃,超声提取,气相色谱-质谱法 (GC-MS) 中图分类号:TS254.7 文献标识码:A 文章编号:1002-0306(2021)16-0263-08

**DOI:** 10.13386/j.issn1002-0306.2020110268

# Determination of 16 Polycyclic Aromatic Hydrocarbons(PAHs) in Fried Squid by Ultrasonic Extraction-Gas Chromatography-Mass Spectrometry

ZHU Yanhua<sup>1</sup>, YANG Bo<sup>1</sup>, HUANG Ju<sup>1,2,\*</sup>, ZHANG Shuai<sup>1</sup>, YU Xinwei<sup>2,3</sup>, ZHU Shichao<sup>1</sup>, TANG Yunping<sup>1</sup>

(1.School of Food and Pharmacy, Zhejiang Ocean University, Zhoushan 316000, China;2.Key Laboratory of marine health hazard research in Zhejiang Province, Zhoushan 316000, China;3.Zhoushan Center for Disease Control and Prevention in Zhejiang Province, Zhoushan 316000, China)

Abstract: In this experiment, an analytical method for the determination of 16 PAHs in fried squid by ultrasonic extractiongas chromatography-mass spectrometry (PAHs) was established. The effects of extraction reagent ratio, extraction reagent dosage and extraction temperature on the recovery rate were investigated. The best extraction and detection method was determined as follows: after freeze-drying, 5.00 g sample was extracted by 25 mL n-hexane at 30 °C for 20 min, and then reextracted once. After purification by alkaline alumina neutral silica gel composite solid phase extraction column, compounds was determined by gas chromatography tandem mass spectrometry and quantified by deuterium internal standard method. Under these experimental conditions, 16 target compounds showed good linear relationship in the range of  $1\sim100$  ng/mL, the linear correlation coefficient (r) was not less than 0.9994, the detection limit was  $0.09\sim0.52$  µg/kg, and

收稿日期: 2020-11-30

基金项目:国家级大学生创新创业训练计划(14131062713);GK 新苗人才计划(24127000107)。

作者简介:朱严华(1995-),男,硕士,研究方向:食品加工与贮藏,E-mail: yanhua17858803699@163.com。

<sup>\*</sup> 通信作者:黄菊(1983-),女,博士,副教授,研究方向:食品加工与安全,E-mail:0305huahua@163.com。

the quantitation limit was  $0.21 \sim 1.21 \ \mu g/kg$ . The recoveries were  $73.98\% \sim 128.17\%$ ,  $73.21\% \sim 133.24\%$  and  $76.35\% \sim 133.68\%$  at the spiked levels of 1, 2 and 20  $\mu g/kg$ , respectively. The relative standard deviations (RSD, n=6) were  $1.32\% \sim 2.98\%$ ,  $0.93\% \sim 2.47\%$  and  $1.08\% \sim 2.87\%$ , respectively. In the actual sample detection application, PAHs were detected in all the six samples. The detection range of single component ranged from 0 to  $48.65 \ \mu g/kg$ . The results showed that the method had good selectivity. It could be used for the detection of polycyclic aromatic hydrocarbons in fried squid and other similar processed aquatic products.

**Key words**: fried squid; polyaromatic hydrocarbons(PAHs); ultrasonic extraction; gas chromatography-mass spectrometry (GC-MS)

多环芳烃(Polycyclic aromatic hydrocarbons, PAHs)又称多环性芳香化合物或多环芳香族碳氢化 合物<sup>[1]</sup>,这类有机物种类较多,分布较广,与人类密切 相关,具有致癌、致畸、致突变等毒副作用,极大地威 胁着人类的健康。在饮用水、蔬菜、水果、谷类、油 类、奶制品和烟熏肉等食品<sup>[2-5]</sup>中均检测出多环芳烃 (PAHs),其中在果蔬中含量较少<sup>[6]</sup>。烤鸭、烤肠等经 过烤、炸、煎等加工处理的食品中多环芳烃含量普遍 高于国内、国际最高限量标准<sup>[7-8]</sup>。

目前,针对土壤、空气、水,以及蔬菜瓜果等中多 环芳烃的检测已经建立了简便高效的方法[9-12],研究 表明肌肉类食物(如水产品和肉类)中富含肌酸、肌 酸酐、氨基酸等物质,在高温条件易分解或者与糖发 生美拉德反应,从而导致大量多环芳烃等有害物质的 形成[13],肉及肉制品基质高度复杂,通常需要大量的 净化提取程序以破坏其脂质组分并促进目标分析物 的提取,因此它们的前处理比其他食品样品的预处理 更加困难[14-16]。因此,在不同基质基础上建立的检测 方法对加工食物中多环芳烃的检测具有一定的局限 性。通常多环芳烃的分析检测主要分为预处理与测 定两部分,预处理包括提取、纯化、富集。常用的提 取方法多种多样,主要有索氏萃取、加速溶剂萃取、 微波辅助萃取、超临界流体萃取、固相微萃取、超声 萃取[17-19]等。多种提取方法各有优缺点,其中超声 提取是指利用超声波辐射压强产生的强烈空化应效 应、机械振动、扰动效应、高的加速度、乳化、扩散、 击碎和搅拌作用等多级效应,增大物质分子运动频率 和速度,增加溶剂穿透力,从而加速目标成分进入溶 剂,促进提取进行的萃取方法,其具有操作简单、溶 剂使用量少、提取效果稳定和耗时短的特点,是从土 壤等基质中提取多环芳烃的一个重要提取方法<sup>[20]</sup>。 多环芳烃的测定技术较为成熟,主要有高效液相色谱 (HPLC-DAD)、液质联用(HPLC-MS)、气相色谱 (GC-FID)以及气质联用(GC-MS)等方法。与液相 色谱相比,气质联用法可以提供足够的化合物定性分 析,结果准确可靠,检测灵敏度高。本实验以煎烤鱿 鱼为研究对象, 拟通过前处理条件优化, 采用超声萃 取联合气象色谱-质谱法(GC/MS)探索煎烤类食品中 多环芳烃的检测方法,同时也为进一步研究煎烤类食 品中多环芳烃形成规律及控制方法打下良好的检测

# 基础。

# 1 材料与方法

# 1.1 材料与仪器

新鲜秘鲁鱿鱼(250±10g) 采购于舟山新城华 润万家超市; 煎烤鱿鱼(成品)样品 1、2、3 采购于 舟山新城华润万家超市; 煎烤鱿鱼(成品)样品 4、5、 6 采购于舟山华之友超市; 正己烷、二氯甲烷 色 谱纯, 上海安谱实验科技股份有限公司; 硅胶 (70~230 目)、碱性氧化铝(0.05~0.15 mm) 美国 Fluka 公司; PAHs 混合标准液 上海安谱实验科技 股份有限公司; 16 种氘代多环芳烃同位素标准溶 液 德国 Dr.Ehrensorfer 公司; 无水硫酸钠 国药 集团。

尚康磨粉机(FL1936) 温州福菱科技有限公司;超声波清洗器(KQ5200DA) 昆山市超声仪器有限公司;冷冻干燥机(FD-1D-50) 北京博医康实验仪器有限公司;高速冷冻离心机(Avanti JXN-30) 美国贝克曼库尔特有限公司;氮吹仪(NEVAP-24) 济南正荣医疗器械有限公司;气质联用仪(7890B/ 7000D) 美国安捷伦科技有限公司。

### 1.2 实验方法

1.2.1 煎烤鱿鱼制备 将冷冻鱿鱼流水解冻后, 三去 处理(去头去鳍去内脏), 清水洗干净, 取厚度为 2 mm 部位切成大小为 5 cm×5 cm 鱿鱼片。160±2 ℃ 条件 下,将鱿鱼置于平底锅煎制(棕榈油), 翻面防止变糊, 直至鱿鱼熟透(3 min)。煎烤完成后用吸油纸吸除多 余的油脂, 匀质化处理后-80 ℃ 冷冻保存, 样品待分析。 1.2.2 样品前处理 称取 5.00 g(精确至 0.01 g)样品, 加入 25 mL 正己烷、100 µL 100 µg/mL 多环芳烃氘 代内标和 100 µL 100 µg/mL 多环芳烃外标, 涡旋混 匀后 30 ℃ 超声 20 min, 4 ℃ 条件下 8000 r/min 离 心 10 min, 吸取上层清液, 下层加入 20 mL 正己烷复 提一次, 合并两次上清液待净化。采用碱性氧化铝/ 硅胶色谱法做净化分离<sup>[21]</sup>。转换溶剂后用正己烷定 容至 1.0 mL 后过 0.45 µm 滤膜待检测。

#### 1.2.3 提取条件优化

1.2.3.1 除水对回收率的影响 为考察样品中水分 对多环芳烃提取的影响,实验组采用冷冻干燥处理煎 烤鱿鱼,对照组不做处理,按照 1.2.2 方法进行提取 净化,1.2.4进行测定,以多环芳烃加标回收率为指标,确定最佳提取条件。

1.2.3.2 提取溶剂对回收率的影响 通常用于提取 生物样品中 PAHs 的溶剂有乙腈、正己烷、二氯甲 烷、丙酮、苯及其混合溶液<sup>[22-25]</sup>。为了达到提取效率 最大化、绿色环保的目的,考察了常用试剂正己烷、 二氯甲烷与 4 种不同体积比的正己烷-二氯甲烷混合 溶剂(4:1、3:1、2:1、1:1)的提取效果,按照 1.2.2 方 法进行提取净化,1.2.4 进行测定,以多环芳烃加标回 收率为指标,确定最佳提取条件。

 1.2.3.3 提取溶剂用量对回收率的影响 以最佳提 取溶剂为提取试剂,考察了不同提取体积(15、20、
 25、30 mL)对回收率的影响,按照 1.2.2 方法进行提 取净化,1.2.4 进行测定,以多环芳烃加标回收率为指标,确定最佳提取条件。

1.2.3.4 提取温度对回收率的影响 以最佳提取溶剂为提取试剂,以最佳提取溶剂用量进行实验,考察

了不同温度(20、30、40、50 ℃)对回收率的影响,按 照 1.2.2 方法进行提取净化, 1.2.4 进行测定, 以多环 芳烃加标回收率为指标, 确定最佳提取条件。

# 1.2.4 色谱条件

1.2.4.1 GC 条件 色谱柱: VF-5ms 色谱柱(30 mm×
0.25 mm×0.25 μm); 升温程序: 60 ℃ 保持 1 min, 以
10 ℃/min 升至 210 ℃, 再以 1.5 ℃/min 升至 260 ℃, 然
后以 3 ℃/min 升至 290 ℃; 载气(He)流速 1.0 mL/min,
进样量 0.2 μL。分流方式: 不分流。

1.2.4.2 MS条件 EI源: 230 ℃; 电子能量 70 eV; 传输线温度: 280 ℃; 离子阱温度: 200 ℃; 电子倍增 管电压: 1650 kV; 质量扫描范围 m/z: 40~290。16 种 多环芳烃及其氘代内标的 SIM 离子见表 1, 以信噪 比(S/N)为 3 计算检出限(LOD), 以信噪比(S/N)为 7 计算定量限(LOQ)。

# 1.3 数据处理

所有试验数据均采用 Origin 8.0、SPSS19.0 软

表 1	16 种多环芳烃	及其氘代物	SIM 离于	·及理化性质
-----	----------	-------	--------	--------

Table 1 SIM ion and physicochemical properties of 16 polycyclic aromatic hydrocarbons and their deuterium substitutes

化合物名称	英文名称	Q1(母离子)(m/z)	Q3(子离子)(m/z)	沸点(℃)
萘	Naphthalene	126.9	127.9	209.8
萘-d8	Naphthalene-d8	134	136.1	
苊烯	Acenaphthylene	149.9	151.9	290
苊烯-d8	Acenaphthylene-d8	157.8	160	
苊	Acenaphthene	152.9	153.9	252
苊-d10	Acenaphthene-d10	162.1	164.1	
芴	Fluorene	165.9	166.9	276
芴-d10	Fluorene-d10	173.9	176	
菲	Phenanthrene	183.9	188	326
菲-d10	Phenanthrene-d10	175.9	177.9	
茵	Anthracene	183.9	188	326
蒽-d10	Anthracene-d10	175.9	177.9	
荧蒽	Fluoranthene	152	201.9	369
荧蒽	Fluoranthene-d10	180	212.9	
芘	Pyrene	150	201.9	369
芘-d10	Pyrene-d10	180	212.9	
苯并[a]蒽	Benz[a]anthracene	225.9	227.9	400
苯并[a]蒽-d12	Benz[a]anthracene-d12	236.2	240.2	
屈	Chrysene	225.9	227.9	400
屈-d12	Chrysene-d12	236.2	240.2	
苯并[b]荧蒽	Benzo[b]fluoranthene	126	252	461
苯并[b]荧蒽-d12	Benzo[b]fluoranthene-d12	260	264	
苯并[k]荧蒽	Benzo[k]fluoranthene	249.9	251.9	430
苯并[k]荧蒽-d12	Benzo[k]fluoranthene-d12	260	264	
苯并[a]芘	Benzo[a]pyrene	249.9	127.9	461
苯并[a]芘-d12	Benzo[a]pyrene-d12	260	136.1	
茚并[1,2,3-cd]芘	Indeno(1,2,3-c,d)pyrene	274	151.9	498
茚并[1,2,3-cd]芘-d12	Indeno(1,2,3-c,d)pyrene-d12	284	160	
二苯并[a, h] 蒽	Dibenz[a,h]anthracene	124.1	153.9	487
二苯并[a, h] 蒽-d14	Dibenz[a,h]anthracene-d14	288	164.1	
苯并[g, h, i]苝	Benzo[g,h,i]perylene	274	166.9	467
苯并[g, h, i]苝-d12	Benzo[g,h,i]perylene-d12	284	176	

件作图及分析。

# 2 结果与分析

# 2.1 除水优化

鱿鱼经煎烤处理后仍然含有 70%~75% 水分,且 经过煎烤处理后含有部分油脂,在提取过程中会出现 乳化现象。而多环芳烃是脂溶性物质,乳化层可能存 在目标物,为减少乳化现象的发生,提高提取效率,采 用冷冻干燥处理后加入 100 μL 100 μg/mL 多环芳烃 外标进行实验。数据显示(见图 1),实验组采用冷冻 干燥处理后,萘、芴、菲、苯并 [a] 蒽、屈、苯并 [b] 荧 蒽、苯并 [k] 荧蒽、茚并 [1,2,3-cd] 芘、二苯并 [a,h] 蒽的回收率均得到了提升,且其他组分回收率均得到 较好保持,实验组回收率为 66.95%~141.43%,对照 组回收率为 61.31%~137.38%。通过实验发现,冷冻 干燥对低环、低分子量多环芳烃影响较大,可能是低



图 1 除水优化后 16 种多环芳烃回收率 Fig.1 Recovery rates of 16 PAHs after water removal optimization

环多环芳烃的物理性质所决定,随着多环芳烃环数的 增加,分子量的增加,多环芳烃的溶解度(25℃)逐渐 下降,水分的去除对于提取低环多环芳烃具有一定的 促进作用,但由于低环多环芳烃的沸点更低,更易挥 发,冷冻干燥的同时也加剧了低环多环芳烃的挥发, 又降低了低环多环芳烃的提取效率;高环芳烃由于其 强疏水性,高沸点,冷冻干燥对其的影响并不大<sup>[26]</sup>。 冷冻干燥处理后,能够完全控制乳化现象的发生,降 低乳化对实验的影响,提高了低环多环芳烃萘的提取 效率,且其他种类的多环芳烃回收率亦在可接受范围 之中,故实验采用除水优化后进行实验。

#### 2.2 提取条件的优化

2.2.1 提取溶剂种类的选择 正己烷-二氯甲烷混合 溶液的极性随着二氯甲烷比例的升高而增加,而 PAHs 中稠环组分具有一定极性, 根据相似相溶原 理, 增大溶剂中的二氯甲烷比例, 可更容易提取极性 较大的稠环组分。由表2可知,提取试剂为正己烷 时,总体回收率为 75.88%~132.27%;提取试剂为正 己烷:二氯甲烷=4:1时,总体回收率为 66.41%~ 120.19%;提取试剂为正己烷:二氯甲烷=3:1时,总 体回收率为 60.28%~123.68%; 提取试剂为正己 烷:二氯甲烷=2:1 时,总体回收率为 56.18%~114.91%; 提取试剂为正己烷:二氯甲烷=1:1时,总体回收率 为 72.69%~146.22%; 提取试剂为二氯甲烷时, 总体 回收率为 56.43%~132.13%。从各组分回收率来看, 使用正己烷提取,平均回收率较好,达到109.62%,可 能是受基质的影响,煎烤鱿鱼中含有少量油脂,外标 加入混合后首先溶于脂质中,而正己烷与脂质互溶, 能够更好的进行提取。虽然苯并 [b] 荧葱、苯并

	表 2 不同试剂提取卜各组分回收率
Table 2	Recovery rates of each component extracted by different reagents

67 The	回收率(%)						
名称	А	В	С	D	Е	F	
萘	75.88±1.63	70.30±2.36	60.38±1.61	58.28±4.85	83.45±1.61	62.22±1.13	
苊烯	88.56±4.29	70.87±4.63	60.39±1.82	57.66±2.37	87.20±2.47	56.43±4.68	
苊	91.23±1.05	66.41±2.80	62.98±3.47	56.18±3.27	87.03±4.85	57.62±2.71	
芴	93.68±1.19	76.10±3.20	69.19±4.51	64.84±3.63	94.11±2.50	64.98±4.43	
菲	97.40±1.77	82.32±1.35	74.87±4.41	70.37±1.32	100.40±3.51	71.43±4.22	
茵	102.72±0.76	86.84±3.72	84.48±2.23	74.70±3.24	107.80±2.76	74.29±4.65	
荧蒽	106.72±3.24	90.06±2.40	87.98±2.46	75.49±3.86	$111.88 \pm 4.07$	79.95±3.06	
芘	111.26±2.64	90.97±3.93	87.87±2.37	75.88±4.81	112.58±4.72	80.94±4.88	
苯并[a]蒽	130.24±4.33	69.03±2.76	67.54±2.61	70.38±4.39	72.69±3.24	106.45±1.76	
屈	116.27±2.49	72.55±4.29	60.28±3.33	63.98±0.79	74.14±3.95	91.96±1.81	
苯并[b]荧蒽	128.87±3.90	101.96±4.79	123.68±0.23	79.34±1.57	106.37±1.55	113.84±3.39	
苯并[k]荧蒽	118.66±1.33	107.87±4.74	109.65±4.74	114.91±3.29	146.22±2.62	99.68±1.81	
苯并[a]芘	132.27±2.65	107.01±2.21	102.46±1.05	93.70±2.09	125.01±1.83	108.53±3.14	
茚并[1,2,3-cd]芘	125.46±2.24	102.23±1.71	75.02±2.59	79.54±4.14	111.41±4.23	126.86±3.92	
二苯并[a, h] 蔥	127.53±2.84	120.19±4.33	78.49±2.87	93.05±1.81	128.49±4.97	132.13±1.07	
苯并[g, h, i]苝	107.12±4.64	68.69±4.81	70.42±4.99	71.97±3.76	80.90±1.62	103.10±4.98	

注:A代表提取试剂为正已烷;B代表提取试剂为正己烷:二氯甲烷=4:1;C代表提取试剂为正己烷:二氯甲烷=3:1;D代表提取试剂为正己烷:二氯甲烷=2:1;E代表提取试剂为正己烷:二氯甲烷=1:1;F代表提取试剂为二氯甲烷。

[k] 荧蒽等高环芳烃在混合提取试剂中随着极性的增强, 回收率有所增加, 但总体回收率与正己烷为提取剂相比, 并不高, 可能是因为混合溶剂提取时, 最终需要进行溶剂转换, 在转换的过程中导致多环芳烃少量挥发, 从而降低了回收率。考虑到实验简便性及各组分回收率, 采用正己烷提取操作简便, 且正己烷对16种 PAHs 的回收率均较理想(75.88%~132.27%), 因此本实验最终选择正己烷为最佳提取溶剂。

2.2.2 提取溶剂用量的选择 以正已烷溶液为提取 试剂,不同剂量下回收率如表 3,提取溶剂用量为 15 mL 时,16 种 PAHs 回收率为 61.31%~137.38%; 提取溶剂用量为 20 mL 时,16 种 PAHs 的回收率为

75.88%~132.27%; 提取溶剂用量为 25 mL时, 16 种 PAHs 的回收率为 82.69%~134.33%; 提取溶剂用量 为 30 mL 时, 16 种 PAHs 回收率为 74.49%~133.31%。 15、20、25、30 mL 正己烷对 16 种 PAHs 的回收率 范围较为接近, 但使用 25 mL 正己烷提取时, 对低环 多环芳烃如萘等提取效果更佳, 因此, 实验选择提取 溶剂的最佳用量为 25 mL。

2.2.3 提取温度的选择 不同提取温度下回收率如 表 4,提取温度为 20 ℃ 时,16 种 PAHs 回收率为 82.69%~134.33%;提取温度为 30 ℃ 时,16 种 PAHs 回收率为 96.26%~132.39%;提取温度为 40 ℃ 时, 16 种 PAHs 回收率为 104.07%~136.48%;提取温度

表 3 不同剂量提取下各组分回收率	ř
-------------------	---

Table 3	Recovery rates of ea	ch component were	obtained at	different doses

to the	回收率(%)						
名称	15 mL	20 mL	25 mL	30 mL			
萘	61.31±2.30	75.88±1.25	82.69±1.66	74.49±1.77			
苊烯	93.34±1.48	88.56±2.35	$101.04{\pm}1.01$	106.95±4.80			
苊	94.26±2.38	91.23±1.35	108.28±4.05	114.22±2.19			
芴	96.42±1.40	93.68±2.50	100.30±2.36	91.92±1.87			
菲	100.57±4.49	97.40±4.51	102.78±4.12	96.27±2.57			
茵	100.13±2.66	102.72±3.25	108.62±1.16	104.04±4.70			
荧蒽	99.30±2.37	106.72±4.13	115.43±1.98	106.58±2.21			
茈	114.52±2.53	111.26±1.14	116.16±3.91	110.15±4.80			
苯并[a]蒽	132.18±2.81	130.24±2.02	134.33±3.24	133.31±4.01			
屈	117.87±3.64	116.27±1.29	129.25±4.43	118.60±2.29			
苯并[b]荧蒽	133.77±3.99	128.87±4.60	132.96±1.18	132.77±3.07			
苯并[k]荧蒽	122.66±3.10	118.66±1.23	129.05±3.72	119.76±2.75			
苯并[a]芘	137.38±4.05	132.27±3.30	133.93±1.66	131.64±4.07			
茚并[1,2,3-cd]芘	135.18±3.10	125.46±1.26	130.52±4.68	129.10±4.39			
二苯并[a, h] 蔥	134.62±2.03	127.53±3.96	134.11±3.68	130.86±2.97			
苯并[g, h, i]苝	111.59±1.39	107.12±3.70	114.49±3.61	111.07±4.50			

#### 表 4 不同温度提取下各组分回收率

Table 4 Recovery rates of each component were obtained at different temperatures

k7 \$10	回收率(%)						
名称	20 °C	30 °C	40 °C	50 °C			
萘	82.69±2.07	97.26±4.49	104.07±3.92	95.87±4.66			
苊烯	101.04±2.32	96.26±1.72	109.23±4.93	114.65±3.99			
苊	108.28±4.65	105.25±4.12	122.30±4.49	128.23±4.29			
芴	100.30±1.74	97.56±2.24	104.74±4.97	95.79±2.30			
菲	102.78±4.79	99.61±1.47	104.53±3.95	98.48±3.17			
茵	108.62±3.96	105.21±4.88	111.04±4.98	106.53±3.88			
荧蒽	115.43±3.58	112.79±3.50	121.70±3.38	112.65±1.02			
芘	116.16±4.94	112.83±4.16	117.52±2.78	111.70±3.32			
苯并[a]蒽	134.33±3.26	132.39±1.33	136.48±2.47	135.46±1.11			
屈	129.25±3.47	127.65±4.57	129.63±3.34	129.99±1.51			
苯并[b]荧蒽	132.96±1.46	128.06±2.82	132.15±2.48	131.96±4.25			
苯并[k]荧蒽	129.05±3.34	125.05±2.27	135.44±1.75	126.15±2.76			
苯并[a]芘	133.93±1.35	128.82±3.83	130.48±3.14	128.19±3.91			
茚并[1,2,3-cd]芘	130.52±1.57	120.80±4.63	135.85±3.08	124.44±4.42			
二苯并[a, h] 蔥	134.11±1.99	128.40±4.78	134.98±2.53	131.73±2.80			
苯并[g, h, i]苝	114.49±2.25	110.02±3.35	117.39±1.17	113.97±1.34			

为 50 ℃ 时,16 种 PAHs 回收率为 95.79%~135.46%。 实验结果发现,提取温度的变化对实验回收率的影响 并不大。因此,实验选择提取最佳温度为最接近室温 的 30 ℃。值得注意的是,实验结果都呈现出低环 PAHs 的回收率低于高环 PAHs。研究表明,低环 PAHs(如萘、苊、苊烯、芴等)在浓缩过程中更易转移 到空气中,因此有不同程度的损失<sup>[27]</sup>。

#### 2.3 方法的线性范围与检出限

用正己烷配制成 16 种 PAHs 质量浓度分别为 0.001、0.002、0.010、0.020、0.100 μg/L 和含内标物 质量浓度为 0.010 μg/L 的混合标准工作溶液,在上 述优化色谱条件下进行分析。以目标物与其对应的 内标物的定量离子峰面积比值为纵坐标,对应的质量 浓度比为横坐标进行线性回归分析。以信噪比 (S/N)为3计算检出限(LOD),以信噪比(S/N)为 7计算定量限(LOQ)。结果表明,16种 PAHs在 0.001~0.100 µg/L质量浓度范围内与其响应值呈良 好的线性关系,线性相关系数(r)不低于 0.9994,16 种 PAHs 的检出限范围为 0.09~0.52 µg/kg,定量限 范围为 0.21~1.21 µg/kg。方法的线性方程、相关系 数、检出限见表 5。

# 2.4 方法的回收率与精密度

添加回收率和相对标准偏差结果见表 6。由表 6 可知, 煎烤鱿鱼样品在 1、2、20 μg/kg 3 个加标水平下

Table 5Standard curves, LODS and LOQs for 16 PAHs						
化合物名称	标准曲线方程	相关系数r	检出限(µg/kg)	定量限(µg/kg)		
萘	Y=0.874410X-0.064700	0.9997	0.32	0.75		
苊烯	Y=0.702170X-0.074409	0.9994	0.25	0.58		
苊	Y=0.894140X-0.179851	0.9998	0.15	0.35		
芴	Y=0.671608X-0.025385	0.9998	0.10	0.23		
菲	Y=0.569669X-0.002427	0.9999	0.21	0.49		
茵	Y=0.726902X-0.028271	0.9998	0.23	0.54		
荧蒽	Y=0.539355X-0.001168	0.9999	0.27	0.63		
芘	Y=0.675139X-0.056889	0.9995	0.31	0.72		
苯并[a]蒽	Y=0.364375X-0.006135	0.9999	0.30	0.70		
屈	Y=0.438787X-0.016458	0.9998	0.28	0.65		
苯并[b]荧蒽	Y=0.600169X-0.017192	0.9998	0.27	0.63		
苯并[k]荧蒽	Y=0.648967X-0.017385	0.9998	0.28	0.65		
苯并[a]芘	Y=0.562440X-0.013108	0.9999	0.09	0.21		
茚并[1, 2, 3-cd]芘	Y=0.436954X-0.014837	0.9998	0.12	0.28		
二苯并[a,h]菌	Y=0.112842X-0.001874	0.9999	0.35	0.82		
苯并[g,h,i]苝	Y=0.522098X-0.004678	0.9999	0.52	1.21		

表 5	16	种多环芳	烃的线	性方程	及方法	去检出	垠、	定量	ł限
Table	5	Standard	curves.	LODS	and L	OOs t	for 16	PA	Hs

表 6 16 种多环芳烃的平均加标回收率及相对标准偏差(n=6)

Table 6	Average standard recover	y and relative standard	deviation of 16 PAHs(n =	=6)
	0		(	

	基体加标平均回收率和精密度						
多环芳烃	1 µ	g/kg	2 μ	g/kg	20 µg/kg		
	回收率(%)	精密度(%)	回收率(%)	精密度(%)	回收率(%)	精密度(%)	
萘	73.98	1.84	73.21	1.24	76.35	1.53	
苊烯	81.36	2.35	83.54	2.05	80.37	1.68	
苊	82.89	2.58	80.49	1.24	83.48	1.65	
芴	93.29	2.08	90.68	2.03	94.49	2.02	
菲	97.43	2.92	99.78	2.08	96.28	1.58	
蒽	94.18	1.83	96.49	2.07	92.66	1.24	
荧蒽	102.33	1.42	104.56	0.93	100.49	1.45	
芘	102.71	1.76	102.47	2.34	103.34	1.08	
苯并[a]蒽	124.49	2.78	125.46	2.04	122.11	2.31	
屈	114.45	2.71	112.34	2.29	116.56	1.39	
苯并[b]荧蒽	124.49	1.32	126.49	2.25	122.28	1.68	
苯并[k]荧蒽	102.10	2.12	102.38	2.02	100.02	1.58	
苯并[a]芘	96.23	2.84	94.68	2.21	99.38	1.38	
茚并[1,2,3-cd]芘	128.17	2.98	133.24	1.38	130.29	2.87	
二苯并[a,h]蔥	122.69	2.09	129.89	2.47	133.68	2.09	
苯并[g,h,i]苝	88.96	1.97	87.89	1.35	92.23	1.88	

的回收率分别为 73.98%~128.17%、73.21%~133.24%、 76.35%~133.68%,相对标准偏差(RSD, n=6)分别为 1.32%~2.98%、0.93%~2.47%、1.08%~2.87%,符合 污染物残留分析方法的准确的和精密度要求。

#### 2.5 鱿鱼经加工后多环芳烃变化

将鱿鱼样品在 160±2 ℃ 条件下煎烤 3 min, 然 后检测样品多环芳烃总量以及 16 种常见多环芳烃 化合物的含量。结果如图 2 所示: 经过 3 min 的加工 处理, 萘、苊烯、苊、芴、菲、荧蒽、苯并 [a] 蒽、屈、 苯并 [b] 荧蒽、苯并 [k] 荧蒽、苯并 [a] 花含量均有 所上升, 蒽、芘、茚并 [1, 2, 3-cd] 蒽、二苯并 [a,h] 蒽 含量有所下降, 实验组多环芳烃总含量较对照组(生 鲜鱿鱼)有显著增加, 达到了 33.44 µg/kg, 而对照组 (生鱿鱼)中含量为 19.46 µg/kg, 增长率为 71.84%。 鱿鱼在加工过程由外至内温度逐渐升高, 内部温度越 高, 蛋白质、脂肪等物质裂解、环化、聚合成多环芳



图 2 煎烤前后 16 种多环芳烃含量变化 Fig.2 Content of 16 kinds of PAHs varied before and after frying and baking

烃的程度也加深,进而导致多环芳烃总量的增加[28]。

#### 2.6 实际样品的检测

采用该方法对来自舟山超市等共 6 地所采的煎 烤鱿鱼共计 6 份样品进行检测,结果见表 7。结果表 明,煎烤鱿鱼中多环芳烃均有不同程度地检出,多环 芳烃总量 20.29~73.96 µg/kg 不等。致癌性化合物如 苊烯、芴、蒽、苯并 [a] 蒽、屈、苯并 [b] 荧蒽、苯并 [k] 荧蒽、苯并 [g,h,i] 苝未检出,但苯并 [a] 芘均有检 出,其中样品 1、样品 2 中苯并 [a] 芘含量超过了中 国国家食品安全标准 GB 2762-2017 对肉类产品中 苯并芘的限量 5.0 µg/kg<sup>[29]</sup>,应引起重视。各样品中 多环芳烃含量多变,可能与其煎烤时间,煎烤使用香 料种类等有关。

# 3 结论

本研究应用气相色谱-串联质谱法建立了煎烤鱿 鱼中 16 种 PAHs 的检测方法。样品经冷冻干燥后, 25 mL 正己烷、30 ℃ 超声提取两次,浓缩后经碱性 氧化铝和硅胶复合固相萃取柱净化,气相色谱-串联 质谱法检测,多环芳烃氘代内标法定量,实现了煎烤 食品中 16 种 PAHs 含量的定量及确证分析。该方 法 16 种 PAHs 的检出限范围为 0.09~0.52 µg/kg, 定 量限范围为 0.21~1.21 µg/kg。在 1、2、20 µg/kg3 个加 标水平下的回收率分别为 73.98%~128.17%、73.21%~ 133.24%、76.35%~133.68%,相对标准偏差(RSD, n=6)分别为 1.32%~2.98%、0.93%~2.47%、1.08%~ 2.87%。符合污染物残留分析方法的准确的和精密 度要求。在实际样品检测应用中,亦有较好表现。与 传统方法相比,该方法具有操作简单、检测快速等特 点,各项技术指标均能满足检测分析的要求,为食品 安全领域提供重要的技术支持。

表 7	实验样品中多环芳烃的检测结果(µg/kg)
Table 7	Determination of PAHs in actual samples $(ug/kg)$

rable / Determination of PATS in actual samples (µg/kg)								
	样品1	样品2	样品3	样品4	样品5	样品6		
萘	20.85	48.65	9.24	6.12	12.94	34.74		
苊烯	ND	ND	ND	ND	ND	ND		
苊	1.78	2.90	1.16	1.45	1.31	1.51		
芴	ND	ND	ND	ND	ND	ND		
菲	1.36	1.27	1.13	1.18	1.25	1.44		
蒽	ND	ND	ND	ND	ND	1.84		
荧蒽	0.81	0.84	0.45	0.79	0.42	0.55		
芘	4.33	4.71	2.08	4.94	5.20	5.47		
苯并[a]蒽	ND	ND	ND	ND	ND	ND		
屈	ND	ND	ND	ND	ND	ND		
苯并[b]荧蒽	ND	ND	ND	ND	ND	ND		
苯并[k]荧蒽	ND	ND	ND	ND	ND	ND		
苯并[a]芘	8.53	8.89	0.71	1.60	1.06	0.69		
茚并[1,2,3-cd]芘	5.86	6.28	5.20	6.91	5.15	5.93		
二苯并[a,h]蒽	0.36	0.41	0.32	0.48	0.44	0.58		
苯并[g,h,i]菲	ND	ND	ND	ND	ND	ND		
总量	43.87	73.96	20.29	23.48	27.76	52.76		

注:ND表示未检出。

#### 参考文献

[1] Mcgrath T E, Wooten J B, Chan W G, et al. Formation of polycyclic aromatic hydrocarbons from tobacco: the link between low temperature residual solid (char) and PAH formation[J]. Food & Chemical Toxicology An International Journal Published for the British Industrial Biological Research Association, 2007, 45(6): 1039–1050.

[2] Dobrinas S, Birghila S, Coatu V. Assessment of polycyclic aromatic hydrocarbons in honey and propolis produced from various flowering trees and plants in Romania[J]. Journal of Food Composition & Analysis, 2008, 21(1): 71–77.

[3] Guillén, María D, Sopelana P, et al. Polycyclic aromatic hydrocarbons in liquid smoke flavorings obtained from different types of wood. Effect of storage in polyethylene flasks on their concentrations[J]. Journal of Agricultural & Food Chemistry, 2000, 48(10): 5083–7.

[4] Bubba M D, Zanieri L, Galvan P, et al. Determination of polycyclic aromatic hydrocarbons (PAHs) and total fats in human milk[J]. Annali Di Chimica, 2010, 95(9-10).

[5] Moret S, Piani B, Bortolomeazzi R, et al. HPLC determination of polycyclic aromatic hydrocarbons in olive oils[J]. Zeitschrift Für Lebensmittel-Untersuchung und-Forschung A, 1997, 205(2); 116–120.

[6] Mônica C R C, Maria C F T. Polycyclic aromatic hydrocarbons in Brazilian vegetables and fruits[J]. Food Control, 2003, 14(1):49–53.

[7] Mottier P, Parisod, Véronique, et al. Quantitative determination of polycyclic aromatic hydrocarbons in barbecued meat sausages by gas chromatography coupled to mass apectrometry[J]. Journal of Agricultural & Food Chemistry, 2000, 48(4): 1160– 1166.

[8] Chen J, Chen S. Removal of polycyclic aromatic hydrocarbons by low density polyethylene from liquid model and roasted meat[J]. Food Chemistry, 2005, 90(3): 461–469.

[9] Khan R, Islam M S, Tareq A R M, et al. Distribution, sources and ecological risk of trace elements and polycyclic aromatic hydrocarbons in sediments from a polluted urban river in central Bangladesh[J]. Environmental Nanotechnology Monitoring & Management, 2020, 14: 100318.

[10] Pulleyblank C, Kelleher B, Campo P, et al. Recovery of polycyclic aromatic hydrocarbons and their oxygenated derivatives in contaminated soils using aminopropyl silica solid phase extraction[J]. Chemosphere, 2020, 258; 127314.

[11] 余可垚, 林宏, 胡国绅, 等. 进出口肉制品中多环芳烃检测 方法研究进展分析[J]. 食品安全导刊, 2021(12): 173-174.

[12] 乔双雨, 龙明华, 张会敏, 等. 正交试验优化蔬菜中多环芳 烃检测前处理工艺[J]. 食品工业科技, 2019, 40(23): 104-110, 118.

[13] 杨调调,何志勇,秦昉,等.美拉德反应对产品风味品质的

影响及其衍生危害物研究进展[J]. 食品安全质量检测学报, 2017,8(3):854-861.

[14] Demetris K, Andri K, Eftychia C, et al. Determination of polycyclic aromatic hydrocarbons in traditionally smoked meat products and charcoal grilled meat in Cyprus[J]. Meat Science, 2020, 164(Jun.): 108088.1–108088.6.

[15] Andrés J R, Abdelmonaim A, Evaristo B. Trace level determination of polycyclic aromatic hydrocarbons in raw and processed meat and fish products from European markets by GC-MS[J]. Food Control, 2019: 101.

[16] Ledesma E, Rendueles M, Díaz M. Contamination of meat products during smoking by polycyclic aromatic hydrocarbons: Processes and prevention [J]. Food Control, 2016(60): 64–87.

[17] 张渝,张新申,杨坪,等. 减压吹扫捕集-气相色谱-质谱联用 分析水样中的多环芳烃[J]. 分析化学,2011,39(6):799-803.

[18] Fushimi A, Hashimoto S, Ieda T, et al. Thermal desorption - comprehensive two-dimensional gas chromatography coupled with tandem mass spectrometry for determination of trace polycyclic aromatic hydrocarbons and their derivatives[J]. Journal of Chromatography A, 2012, 1252; 164–170.

[19] 肖昭竞, 童兰艳, 代政华, 等. 肉制品中多环芳烃检测技术研究进展[J]. 食品工业, 2019, 40(12): 244-247.

[20] 安长伟, 贾思齐, 杨悦锁, 等. 超声提取-气相色谱法测定土 壤中多环芳烃 (PAHs) 的实验研究 [J]. 应用化工, 2017, 46(3): 597-600.

[21] 方杰. 浙江沿海沉积物和海洋生物中持久性有机污染物及 重金属的分析与研究 [D]. 杭州: 浙江大学, 2007.

[22] 周贻兵,李磊,吴玉田,等.高效液相色谱荧光法测定 PM2.5 中 [a] 芘含量 [J]. 微量元素与健康研究, 2020, 37(5): 61-62.

[23] Gustav G, Prasanna E, Ashantha G, et al. Optimized simultaneous pressurized fluid extraction and in-cell clean-up, and analysis of polycyclic aromatic hydrocarbons (PAHs), and nitro-, carbonyl-, hydroxy-PAHs in solid particles[J]. Analytica Chimica Acta, 2020(1125): 19–28.

[24] 林晶. 加压流体萃取-气质联用法测定土壤中 15 种多环芳 烃[J]. 科技创新与应用, 2020(9): 121-125.

[25] 李国文, 吉正元, 杨春涛, 等. 加速溶剂萃取-气相色谱质谱 法测定土壤中 16 种多环芳烃研究[J]. 安全与环境学报, 2019, 19(2): 591-599.

[26] 王彤彤. 多环芳烃在斑马鱼体内的生物富集效应研究 [D]. 大连:大连海事大学, 2019.

[27] 邓晓燕, 张大海, 李先国. 气相色谱法测定水体中多环芳烃 的前处理方法优化[J]. 分析试验室, 2015, 34(5): 525-528.

[28] 齐颖. 油炸肉制品加工过程中多环芳烃的形成及控制研究 [D]. 天津: 天津科技大学, 2015.

[29] 国家卫生和计划生育委员会,国家食品药品监督管理总局. GB 2762-2017 食品安全国家标准 食品中污染物限量 [S].北京: 中国标准出版社,2017.