# HPLC-ICP-MS分析鱼类 样品中的甲基汞

# 作者

S. Ghanthimathi<sup>\*</sup>, Norhidayu bt Ibrahim<sup>a</sup>, Zalilah bt Nasira, Lilian Lim<sup>b</sup>, andKenneth Ong<sup>c</sup>

- <sup>a</sup>Metal Contaminant Unit, National Public Health
- <sup>b</sup> PerkinElmer Malaysia
- ° PerkinElmer Singapor

摘要:采用高效液相色谱(HPLC)和电感耦合等离子体质谱仪(ICP-MS)联用分析了澳大利亚国际研究会确认的参考物质(a)TORT-2 and (b)DORM-2中汞的两个形态。温和的萃取方法保持了汞形态的完整性。采用0.1%L-半胱氨酸做为流动相,反相色谱柱做为分离柱,在6min内可以完成汞形态的分离。方法的检出限为0.5ppb,足以检测鱼样品中低含量的汞。通过分析海洋生物认证的参考材料(TORT-2 and DORM-2)验证了方法的准确性。该方法成功检测了印度鲭鱼中甲基汞的含量。

# 引言

汞在自然界中以不同形态存在,最常见的形态有金属汞、硫化汞(朱砂矿石)、氯化汞和甲基汞。在鱼类产品中,甲基汞是主要的存在形态。美国环境保护署(EPA)汞的概述文件中提到,大多数成年鱼中90%到100%的汞是甲基汞(US EPA,2001)。

甲基汞是一种具有神经毒性的环境污染物,不利于大脑的发育。该化合物可以通过胎盘屏障 和血-脑屏障,因此,在怀孕期间甲基汞的风险是主要关注的问题。此外,甲基汞具有致癌 性,对它的总体评价也非常重要。

甲基汞是近年来毒理学研究最广泛的化合物,一般来说,有机态的毒性大于无机态。汞存在 于人类所消耗的鱼类产品和海洋哺乳动物体内。人类活动和自然释放的汞在水生环境中通过 生物活性自然形成甲基汞,并通过食物链不断累积,导致高端的掠食性鱼类和哺乳动物体内 的甲基汞浓度比水体和低等生物体内浓度高。鱼类中总汞的浓度大多数是有机汞形态(老鱼 接近100%)。



甲基汞对人类及动物的一些器官系统会产生不利影响 已经被证实,包括神经系统(智障、耳聋、失明、口 齿不清等),肾脏系统,血液和心脏系统(血压、心 率不齐和心脏疾病),其它影响还包括致癌性和基因 变异。动物实验表明,甲基汞对免疫系统和生殖系统 也有不利影响,是一个典型的致癌物。

为了开展研究,有必要选择适当的方法测定鱼类中甲 基汞浓度,该方法要具有良好的再现性、重复性,和 好的准确度。本文所采用的方法是在酸性介质中用甲 苯提取甲基汞,然后用L-半胱氨酸盐酸盐将萃取液反萃 取到水相中,水提取物中的甲基汞含量采用HPLC-ICP-MS分离测定。

一般来讲, 汞的形态分析包括以下步骤:

- (1) 样品采集/预处理/保存/存储
- (2) 从基质里提取汞/分离/富集
- (3) 目标汞形态分离
- (4) 检测

# 条例法规

甲基汞的毒性已被公认,人类所面临的甲基汞的风险 主要来源于鱼类,导致了世界各地政府和卫生机构立 法的发展。大部分国家和组织现行标准为汞在鱼中的 最大浓度为0.5毫克/公斤湿重。

欧洲委员会(EC)已经推出了EC 1881/2006法规,规 定了某些污染物在食品中的限值。至于水产品和鱼类 中汞的含量,规则规定限值为0.5毫克/公斤湿重。为 了符合这些严格的规定,政府和卫生机构需要一个可 靠的鱼中汞的分析方法。高效液相色谱电感耦合等离 子体质谱法(HPLC-ICP-MS)是测量鱼中低浓度汞的 有力工具。本研究验证了HPLC-ICP-MS精确、可靠的 分析鱼中低浓度汞的能力。

## 实验部分

## ICP-MS工作条件

对于形态分析, HPLC分离洗脱后采用PerkinElmer<sup>®</sup> ELAN<sup>®</sup> DRC-e 型ICP-MS (PerkinElmer, Inc., Shelton, CT, USA)检测, ICP-MS工作条件和数据采集参数见表1.

#### 色谱条件

高效液相色谱仪配有珀金埃尔默200系列泵, 自动进样器, 真空脱气机和柱温箱, 所有分离在室温下等度淋洗。分离柱是珀金埃尔默<sup>®</sup>C-18柱 (150mm×4.6mm×5µm),进样量为50µL,采用 200µLPEEK定量环。HPLC与ICP-MS通过自动切换阀直 接连接。最佳实验条件列于表2.

## 试剂

流动相制备:称取1克L-半胱氨酸溶解于1升去离子水 中得到0.1%(w/v)L-半胱氨酸溶液。

金洗涤液制备: 500ppb的金洗涤液由1000ppm的金储备液(珀金埃尔默)加去离子水制备,作为清洗液 在所有样品和标准之间注入。

TADIE II

		HPLC Ope	IABLE II   HPLC Operating Conditions and Performance		
TABLE I ICP-MS Operating Conditions and Performance		Instrument Software Column	HPLC Series 200 with Autosampler, Peltier Column Oven, Quaternary Pump, Vacuum Degasser and Rheodyne® Switching Valve Chromera Software Version 1.2 PerkinElmer C <sub>18</sub> Aqueous		
Instrument	ELAN DRC-e ICP-MS		<ul><li>(a) Column Length: 150 mm</li><li>(b) Inside Diameter: 4.6 mm</li></ul>		
Analytes	Hg 199.968 amu		(c) Particle Size: 5 µm		
Calibration	External		(d) Pore Size: 100 Å		
RF Power	1300 W	Injection Volume	50 μL		
RPa Setting	0	Oven Temperature	-		
RPq Setting	0.25	Pump	Isocratic		
Mode	Standard	Mobile Phase	0.1 % w/v L-cysteine		
Dwell Time	250 ms	Flow Rate	1 mL/min		
Sweeps / Reading	1	Sample Loop	200 µL		
Reading/ Replicates	3557	LC Pump Program	(a) Step $0 = 1 \min$ (Equilibrium): 100 % of 0.1%		
Replicates	1		(w/v) L-cysteine with flow rate of 1 mL/min (b) Step 1 = 6 min (Run): 100 % of 0.1 % w/v		
Spray Chamber	Cyclonic Spray Chamber		L-cysteine with flow rate of 1 mL/min		
Nebulizer	Meinhard Nebulizer		(c) Step 2 = 1 min (Wash): 100 % of 0.1% (w/v) L-cysteine with flow rate of 1 mL/min		

#### 标准制备

1克L-半胱氨酸盐酸盐溶于1L去离子水中制备成0.1%L-半胱氨酸盐酸盐标准空白, 汞标准系列由1000ppm汞 储备液(珀金埃尔默)制备,介质为0.1%L-半胱氨酸 盐酸盐。称取适量氯化甲基汞(购买于Fluka公司)溶 解于0.1%L-半胱氨酸盐酸盐溶液里制备成2000ppm 储备液,加入适量的2-巯基乙醇(Sigma)助溶。甲 基汞标准储备液先稀释制备10ppm标准使用中间液, 在由标准使用中间液稀释制备成不同溶度的标准使用 液,介质为0.1%L-半胱氨酸盐酸盐溶液。所有的标准 都在4°C下避光保存, 汞标准工作液随用随配,介质为 0.1%L-半胱氨酸盐酸盐溶液。为了验证方法,使用龙 虾肝胰脏(TORT-2)和角鲨肌肉(NRCC)两个标准参 考物质作为测试样本。

## 样品制备

称取5g左右冷冻干燥的样品(图1)于50mL洁净的聚 丙烯管(pp管)中,加入10mL甲苯,涡旋混合器搅 拌5min,均匀地分散样品,确保所有甲基汞溶解于 甲苯中。然后加入25克0.1%L-半胱氨酸盐酸盐反萃 取溶液,振荡提取所有形态的汞于水相中。样品管在 800rpm转速下离心3min,分离水相和甲苯有机相。 用塑料注射器收集水相转移到另一个干净的聚丙烯管 中在4000rpm转速下离心5分钟。塑料注射器连接聚偏 二氟乙烯(PVDF)过滤器转移萃取溶液至HPLC样品瓶 中,然后进样分析。

# 结果与讨论

图2给出了2ppb无机汞、甲基汞和DORM-2 CRM的分离 色谱图,无机汞和有机汞在六分钟内可以完全分离。



Fig. 1. Indian Mackerel fish.

图2显示,DORM-2 CRM的基体不影响色谱分离,SRM和 标准的出峰时间一致。为了验证方法的稳定性,重复 进样测定2ppb标准溶液,叠加色谱图如图3所示,几 近完美的色谱重叠图证明了该方法的可重复性。

通过注入浓度的依次降低, 直到三倍信噪比, 确 定该方法检测鱼样品中中汞含量检出限(LOD)为 0.5ppb(μg/kg)。该方法的线性范围为0.5ppb至 6ppb, 相关系数(R<sup>2</sup>)>0.995。图4为校准曲线的色 谱图,表明该方法有很宽的浓度范围。

为了验证HPLC-ICP-MS方法,测定TORT-2和DORM-2 两个参考物质中的汞化合物,同时在参考物质中加入 4ppb汞和2ppb甲基汞,计算回收率。

通过平行测定3个样 (CRM, Spike 1 和 2)来验证方法的 重复性, TORT-2参考物质中汞的参考值为0.27 ± 0.06 mg/kg, 甲基汞的参考值为0.152 ± 0.013 mg/kg。

通过分析参考物质DORM-2的萃取液来验证方法的准确 性,总汞的参考值为4.64±0.26 mg/kg,甲基汞的参 考值为4.47±0.32 mg/kg。由于参考物质DORM-2中甲 基汞的浓度较高,分析萃取液时需稀释25倍后测定以 避免残留效应。因此,只有甲基汞被检出,而无机汞 由于稀释因子较大,其含量(0.47 mg/kg)低于检测 水平而没有报道(如图2所示)。

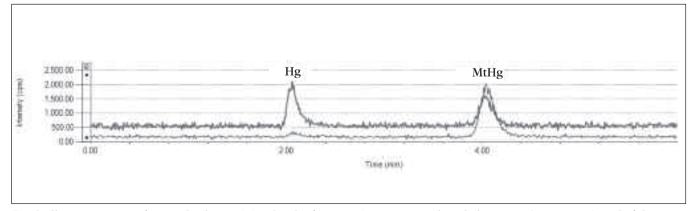


Fig. 2. Chromatograms of a standard containing 2 ppb of inorganic mercury and methylmercury (upper trace) and of the CRM DORM-2 (lower trace).

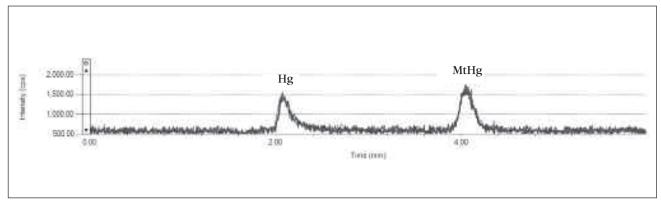


Fig. 3. Consecutive injections of a 2-ppb standard, demonstrating repeatability.

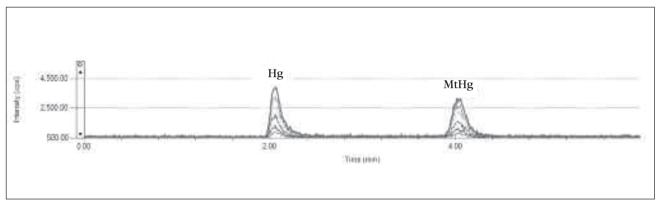


Fig. 4. Chromatograms of the calibration standards: 0.5 - 6.0 ppb Hg / MtHg.

将测定值与参考值相比较,该方法汞的回收率误差为±10%, 甲基汞的回收率误差为±20%(见表3)。

为了进一步验证方法对印度鲭鱼中甲基汞的提取效率,6个平行 样提取前加入2ppb甲基汞,与未加标样相比较,计算回收率。 鲭鱼399中未检出无机汞,甲基汞的浓度为0.4ppb。鲭鱼中甲基 汞的加标回收率见表4,回收率误差在±20%之间。

# 结论

本研究证明高效液相色谱(HPLC)与电感耦合等离子体质谱仪 (ICP-MS)联用是分析汞形态的有力工具。该方法分析鱼样品 中痕量的汞形态具有较低的检测限,宽的线性范围,好的稳定 性和准确性。

本研究中,建立了一个简单的提取鱼样品中汞化合物的有效方法。该方法具有极高的灵敏度、精确度和优异的检出限,能够满足欧盟委员会法规要求。HPLC-ICP-MS方法具有高的分析速度和效率,在6min内可以分析一个样。

该方法简单快速、可重复,为鱼类潜在汞污染提供了一个理想 的解决方案。低的检出限满足实际鱼样中汞的形态分析而无需 复杂的样品前处理。

#### TABLE III Recovery for Certified Reference Material TORT-2 and DORM-2

Recoveries				
Hg	MtHg			
NA	89.7%			
117.8%	100.9%			
108.1%	85.1%			
89.6%	79.5%			
98.9%	82.3%			
13.1	3.9			
13.3	4.8			
	Hg NA 117.8% 108.1% 89.6% 98.9% 13.1			

## TABLE IV Recovery for Indian Mackerel Fish

Sample ID Re	Recoveries	
	MtHg	
Indian Mackerel Fish Spike 1	86.3%	
Indian Mackerel Fish Spike 2	96.2%	
Indian Mackerel Fish Spike 3	83.2%	
Indian Mackerel Fish Spike 4	109.1%	
Indian Mackerel Fish Spike 5	95.4%	
Average	94.1%	
SD	10.1	
RSD (%)	10.8	

# 参考文献:

- 1. United Nations Environmental Programme (2002) Global Mercury Assessment.
- 2. Food Safety Information Website, http://www. foodhaccp.com.
- Commission Regulation (EC) No 1881/2006 of 19 December 2006:Setting maximum levels for certain contaminants in foodstuffs.
- 4. Codex General Standard for Contaminants and Toxins in Foods CODEX STAN 193-1995, Rev.3-2007.
- 5. P. Hajeb, S. Jinap, A. Ismail, A.B.Fatimah, B. Jamilah, M. Abdul Rahim, Food Control 20, 79 (2009).
- Kyung Su Park, JeongSook Kim, HyoMin Lee, HeesooPyo, Sun-Tae Kim, Kang Bong Lee, Speciation of Six Arsenic Compounds in Korean Seafood Samples. Key Engineering Materials, 277-279, 431-437 (2005).
- 7. Chwei-Sheng Chiou, Shiuh-Jen Jiang, K. Suresh Kumar Danadurai, Spectrochim. Acta, Part B, 56, 1133 (2001).
- 8. R. Rai, W. Maher, F. Kirkowa, J. Anal. At.Spectrom, 12, 1560 (2002).

**珀金埃尔默仪器(上海)有限公司** 地址:上海张江高科技园区张衡路1670号 邮编:201203 电话:021-60645888 传真:021-60645999 www.perkinelmer.com.cn



要获取全球办事处的完整列表,请访问http:// www.perkinelmer.com.cn/AboutUs/ContactUs/ContactUs

版权所有 ©2013, PerkinElmer, Inc. 保留所有权利。PerkinElmer<sup>®</sup> 是PerkinElmer, Inc. 的注册商标。其它所有商标均为其各自持有者或所有者的财产。