

การวิเคราะห์เชิงปรินาณของ เมทิลเมอร์คิวรีในปลาโดยวิธีกำจัดกรรมทางเคมี  
ด้วยหัววัสดุนิเกตอิเลกตรอนแคปเจอร์ค์เทกเตอร์



นางสาวนิรัญรัตน์ สุวรรณี

007606

วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต

ภาควิชาเคมี

บัณฑิตวิทยาลัย จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

พ.ศ. 2525

ISBN 974 - 561 - 143 - 3

QUANTITATIVE DETERMINATION OF METHYLMERCURY IN FISH  
BY GAS CHROMATOGRAPHY USING ELECTRON CAPTURE DETECTOR.



Miss Hiranrat Suwannatee

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements  
for the Degree of Master of Science

Department of Chemistry

Graduate School

Chulalongkorn University

1982

Thesis Title        Quantitative Determination of Methylmercury in  
 Fish by Gas Chromatography using Electron  
 capture Detector.  
 By                    Miss Hiranrat Suwannatee  
 Department          Chemistry  
 Thesis Advisor      Kantika Sirisena, Ph.D.

---

Accepted by the Graduate School, Chulalongkorn University  
 in partial fulfillment of the requirements for the Master's degree.

S. I. Bunnag ..... Dean of Graduate School  
 (Associate Professor Supradit Bunnag, Ph.D.)

Thesis Committee

Maen Amorosit ..... Chairman  
 (Associated Professor Maen Amorosit)

Rucha Phongbetchara ..... Member  
 (Rucha Phongbetchara, Ph.D.)

Siri Varothai ..... Member  
 (Associate Professor Siri Varothai, Ph.D.)

K. Sirisena ..... Member  
 (Kantika Sirisena, Ph.D.)

หัวขอวิทยานิพนธ์	การวิเคราะห์เชิงปริมาณของ เมทิลเมอร์คิวรีในปลา โดยวิธีการ โคลน่า troponin คุณหัวรักชนิกอีเลกตรอนแปปเจอร์คิเทกเตอร์
ชื่อนิสิต	นางสาว นิรนัยรัตน์ สุวรรณี
อาจารย์ที่ปรึกษา	กร.บรรพติภา ศิริเสนา
ภาควิชา	เคมี
ปีการศึกษา	2524



เมื่อยอยเนื้อปลาช่อนใช้เดี่ยมไอกรอกไซค์ที่อุณหภูมิ 100 ° ช. นาน 30 นาที เมทิลเมอร์คิวรีที่มีอยู่จะเปลี่ยนไปอยู่ในรูปของ เมทิลเมอร์คิวรีไอกรอกไซค์ ซึ่งทำปฏิ-  
กิริยา กับกรดไฮโดรคลอริก จะไถเนทิลเมอร์คิวรีคลอไรค์ หลังจากสักครึ่งชั่วโมงแล้ว  
นำไปวิเคราะห์หาปริมาณโดยวิธีการโคลน่า troponin คุณหัวรักชนิกอีเลกตรอนแปปเจอร์คิ-  
เทกเตอร์ ส่วนวัดที่เหมาะสมของเครื่องวัดค่าไก่แก่ อุณหภูมิของคอลัมน์ 140 ° ช. อุณหภูมิ  
ของอินเจกชันพอร์ท (injection port) และหัววัด (detector) 150 ° ช. อัตรา<sup>2</sup>  
เร็วของก้าบน้ำ 70 ลบ. มม. ตอนนี้ คอลัมน์ที่ใช้บรรจุวัสดุโพลีเอทธิลีนไกลคอลรัฟชิ-  
เนท (4% โดยน้ำหนัก) บนไโคะทอมไม้ "C" AW ค่าเฉลี่ยรีคอฟเวอร์ (recovery  
yield) ของการเติมเมทิลเมอร์คิวรีคลอไรค์ 0.9 ในไโคกรัม เท่ากับ  $91.9 \pm 9.9\%$   
ซึ่งจำกัดค่าสูงที่จะวิเคราะห์ได้เท่ากับ 0.02 ในไโคกรัมปะรอน ที่คิดเป็นเมทิลเมอร์คิวรี  
ท่อ 1 กรัมต้องอย่าง ไก่ทำการวิเคราะห์หาปริมาณเมทิลเมอร์คิวรีโดยวิธีสแตนดาร์ด -  
แอคทิชัน (standard addition) จากตัวอย่างปลาทะเล 16 ตัวอย่าง

Thesis Title      Quantitative determination of Methylmercury in  
fish by Gas Chromatography using Electron  
capture detector.

Name                Miss Hiranrat Suwannatee.

Thesis Advisor     Kantika Sirisena, Ph.D.

Department        Chemistry

Academic Year    1981

#### ABSTRACT

Methylmercury in fish was converted into methylmercury(II) hydroxide by sodium hydroxide digestion at 100°C for 30 minutes. After converting to methylmercury (II) chloride by the addition of hydrochloric acid, it was extracted into benzene and subsequently determined by gas chromatography using an electron capture detector. The conditions for the gas chromatographic system were as follows : the column temperature was 140°C, the injection port and detector temperature was 150°C, and the carrier gas flow rate was  $70 \text{ cm}^3 \text{ min}^{-1}$ . Polyethylene glycol succinate (4% w/w) on a solid support of diatomite "C" AW. was used as the column packing. The average recovery of added methylmercury (II) chloride at 0.9  $\mu\text{g}$  level is  $91.1 \pm 9.9\%$ . The detection limit is 0.02  $\mu\text{g}$  of mercury expressed as  $\text{CH}_3\text{HgCl}$  per gram of sample. The analyses for the methylmercury (II) chloride content in 16 marine fish samples were carried out and corresponding results obtained by the standard addition method were also reported.



#### ACKNOWLEDGEMENT

The author wishes to express her sincere appreciation to Dr.Kantika Sirisena, who has offered her valuable advice and encouragement throughout this work. She is grateful to Associate Professor Siri Varothai for his valuable suggestion. She would like to thank Mr. Vibul Leenanupan and Miss Sirinart Muang-noicharoen for their guidance and assistance on the gas chromatographic techniques. She further thanks to the Marine Fishery Division, Department of Fishery for supplying the fish sample. She also thanks the thesis committee for their comments. Finally, she is indebted to the University Development Commission for financial support.

This work was supported by the Office of Atomic Energy for peace.

## CONTENTS



	PAGE
<b>ABSTRACT (IN THAI) .....</b>	<b>IV</b>
<b>ABSTRACT .....</b>	<b>V</b>
<b>ACKNOWLEDGEMENT .....</b>	<b>VI</b>
<b>LIST OF TABLES .....</b>	<b>IX</b>
<b>LIST OF FIGURES .....</b>	<b>X</b>
<b>CHAPTER</b>	
<b>I        INTRODUCTION .....</b>	<b>1</b>
<b>II        THEORY .....</b>	<b>8</b>
<b>2.1 Gas chromatography .....</b>	<b>8</b>
<b>2.2 Solvent extraction .....</b>	<b>15</b>
<b>III      EXPERIMENTAL .....</b>	<b>16</b>
<b>3.1 Materials .....</b>	<b>16</b>
<b>3.2 Gas chromatographic instrumentation .....</b>	<b>21</b>
<b>3.3 Procedure .....</b>	<b>22</b>
<b>IV      RESULTS .....</b>	<b>36</b>
<b>4.1 Effect of column temperature on retention time .....</b>	<b>36</b>
<b>4.2 Effect of temperature of injection port and of detector on retention time ...</b>	<b>38</b>
<b>4.3 Effect of carrier gas-flow rate on the retention time .....</b>	<b>40</b>

	PAGE
4.4 DETERMININATION OF THE MINIMUM DETECTABLE QUANTITY OF METHYL MERCURY(II) CHLORIDE .....	44
4.5 DETERMINATION OF OPTIMUM TIME FOR SAMPLE DIGESTION .....	48
4.6 DETERMINATION OF OPTIMUM TEMPERATURE FOR SAMPLE DIGESTION .....	48
4.7 DETERMINATION OF THE RECOVERY OF METHYL MERCURY (II) CHLORIDE ADDED TO FISH .....	51
4.8 QUANTITATIVE ANALYSIS OF METHYL MERCURY (II) IN FISH SAMPLES .....	53
V DISCUSSION AND CONCLUSION .....	58
APPENDIX .....	60
REFERENCE .....	62
VITA .....	65

## LIST OF TABLES

TABLE		PAGE
1.1	Formation constants of methylmercury(II) complexes .....	3
1.2	Body burden at the onset of symptoms of methylmercury (II) poisoning .....	5
3.1	List of marine fish subjected to investigation..	20
3.2	Humidity content of the fish samples .....	20
4.1	Effect of column temperature on retention time..	37
4.2	Effect of temperature of injection port and of detector on retention time .....	38
4.3	Effect of carrier gas flow-rate on retention time	40
4.4	The HETP of the column .....	42
4.5	The minimum detectable quantity of the detector	46
4.6	Recovery yield at different digestion time .....	48
4.7	Recovery yield at different digestion temperature	51
4.8	Recovery yield of methylmercury .....	52
4.9	Concentration of methylmercury in Hairtail .....	53
4.10	Concentration of methylmercury in Barracuda .....	56
4.11	Concentration of methylmercury in Threadfin.....	56
4.12	Concentration of methylmercury in Scad .....	57



## LIST OF FIGURES

## FIGURES

## PAGE

1.1	Schematic representation of the distribution of methylmercury in human .....	4
2.1	Calculation of theoretical plates from a chromatogram .....	9
2.2	van Deemter plot .....	11
2.3	Schematic diagram of a gas chromatographic system .....	12
2.4	Chromatogram showing the retention time	14
3.1	The area for fish sampling in Gulf of Thailand (upper part) .....	18
3.2	The tissue in dark shade area was collected for analysis .....	19
3.3	Schematic diagram of the model F33 Perkin-Elmer gas chromatograph with recorder.....	22
3.4	The Perkin-Elmer model F33 gas-chromatograph....	23
3.5	Typical calibration curve of standard methylmercury(II) chloride solution .....	28
3.6	The flow diagram for the determination of methylmercury .....	32
3.7	The standard addition curve .....	34

FIGURE	PAGE
4.1 Effect of column temperature on retention time of methylmercury (II) chloride .....	37
4.2 Effect of temperature of injection port and of detector on retention time in methylmercury (II) chloride determination .....	39
4.3 Effect of flow rate of carrier gas on retention time in methylmercury(II) chloride determination .....	41
4.4 van Deemter plot in methylmercury(II) chloride determination .....	43
4.5 Typical chromatogram of 52 pg methylmercury(II) chloride .....	45
4.6 Response of electron capture detector for methylmercury (II) chloride .....	47
4.7 Effect of sample digestion time on retention time .....	49
4.8 Effect of sample digestion temperature on retention time .....	50
4.9 Typical chromatogram of methylmercury(II) chloride from sample.....	54
4.10 Typical chromatogram of standard methylmercury (II) chloride .....	55