



#### 4.1 การเก็บตัวอย่าง

การวางแผนเก็บตัวอย่างสำหรับแม่น้ำเจ้าพระยาเพื่อควบคุมน้ำเสีย เมื่อพิจารณาแม่น้ำเจ้าพระยาช่วงที่เรียกว่า estuary (น่านน้ำกร่อย) เป็นส่วนของลำน้ำที่ติดต่อกับทะเลมีกระแสน้ำขึ้นลงตามอิทธิพลของทะเล มีความเค็มไม่น้อยกว่า 1 ใน 100 ส่วนของน้ำทะเล ปกติช่วงนี้ของแม่น้ำเจ้าพระยาจะอยู่ในช่วงระยะ 40-45 กิโลเมตรจากปากน้ำ ส่วนหน้าแล้งอาจขึ้นไปถึงระยะ 110 กิโลเมตร จากการศึกษาของ ดร. เสริมพล รัตสุข (2515) พบว่าแม่น้ำเจ้าพระยามีลักษณะ well mixed อยู่เกือบตลอดปี เว้นแต่ในตอนหน้าสืดไหลลงมาจากทางเหนือมากในฤดูน้ำหลากจะเกิดลักษณะที่เรียกว่า "Partially Stratified" (โดยการศึกษาจากการผสมตัวของเกลือในลำน้ำ) จึงได้ข้อสรุปในการวางแผนสำรวจแม่น้ำเจ้าพระยาเพื่อควบคุมน้ำเสียว่า เนื่องจากแม่น้ำเจ้าพระยามีน้ำมากขณะที่เป็น well mixed ความเปลี่ยนแปลงของความเข้มข้นของสารเคมีในน้ำมักไม่แตกต่างกันเวลาเก็บตัวอย่างน้ำจากผิวน้ำหรือกึ่งกลางน้ำหรือท้องน้ำมาทำการวิเคราะห์ ฉะนั้นจึงไม่จำเป็นต้องเก็บตัวอย่างเป็นหลายจุดหรือหลายระดับความลึกในบริเวณเดียวกัน ซึ่งจะเสียเวลาและค่าใช้จ่ายรวมทั้งแรงงานอย่างมาก

การวิจัยครั้งนี้ได้วางแผนเก็บตัวอย่างน้ำออกเป็น 2 ช่วง คือในช่วงน้ำน้อย จะทำการเก็บตัวอย่างบริเวณผิวน้ำ (ลึกลงไปประมาณ 1 ฟุต) ส่วนในฤดูน้ำหลากจะทำการเก็บตัวอย่างตามทางตั้ง โดยแต่ละจุดเก็บตัวอย่างจะแบ่งเก็บเป็น 3 จุดย่อย คือริมฝั่งด้านซ้ายและด้านขวา และกลางลำน้ำ จากนั้นจะนำตัวอย่างมาผสมกันในอัตราส่วนเท่า ๆ กัน (composite sample) ใช้เป็นตัวแทนของแต่ละจุดเก็บตัวอย่าง (กรณีเก็บตัวอย่างทางตั้งจะนำตัวอย่างที่เก็บทางตั้งมาผสมกันก่อน แล้วจึงค่อยผสมกันตามขวาง) ตัวอย่างน้ำทำการเก็บเดือนเว้นเดือน ตั้งแต่เดือนกุมภาพันธ์ พ.ศ. 2527 ถึงธันวาคม พ.ศ. 2527 รวมจำนวน 6 ครั้ง

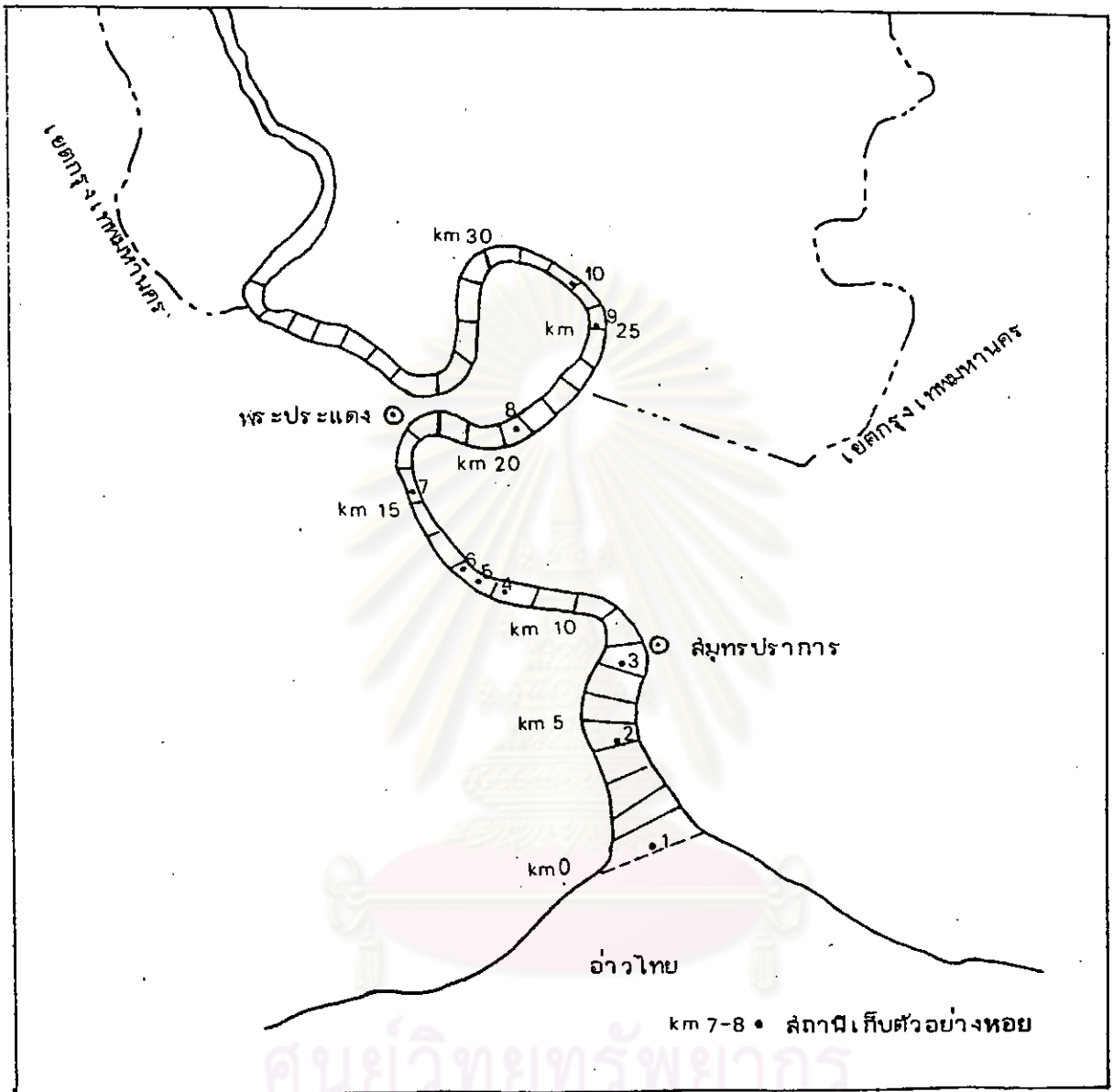
การแบ่งสถานที่เก็บตัวอย่างในบริเวณแม่น้ำเจ้าพระยาตอนล่าง ตั้งแต่ปากน้ำเจ้าพระยามาจนถึงการทำเรือแห่งประเทศไทย ได้แบ่งสถานที่เก็บตัวอย่างออกเป็น 10 สถานี ได้แก่

สถานีที่	จุดสังเกต	ระยะจากปากแม่น้ำ (กม.)
1	โรงพยาบาลป้อมพระจุลจอมเกล้า	0
2	ปากคลองสรุพลำมีด	4.0
3	ศาลากลางจังหวัดสมุทรปราการ	7.2
4	ท้ายโรงงานบริษัทไทยอาชีพไฮดาไฟ (ปากคลองสองพี่น้อง)	11.8
5	หน้าโรงงานบริษัทไทยอาชีพไฮดาไฟ	12.3
6	เหนือโรงงานบริษัทไทยอาชีพไฮดาไฟ	12.8
7	โรงเรียนวัดครุฑนอก	15.3
8	วัดทุ่งหังสำนวนาสี	20.7
9	โรงกลั่นน้ำมันบางจาก	25.0
10	การทำเรือแห่งประเทศไทย	27.0

ตัวอย่างสัตว์น้ำที่ใช้เป็นตัวบ่งชี้ระดับของสารปรอทในสิ่งแวดล้อม สำหรับการวิจัยนี้คือหอยแมลงภู่ซึ่งทำการเก็บตัวอย่างจากท่าน้ำร่อง บริเวณปากน้ำเจ้าพระยาเป็นระยะทางประมาณ 5 กิโลเมตร จากปากแม่น้ำแล้วทำการศึกษาปริมาณสารปรอทเปรียบเทียบกับตัวอย่างหอยชนิดเดียวกันซึ่งเก็บมาจากบริเวณจังหวัดระยองโดยทำการเก็บตัวอย่าง 2 ครั้งใน 1 ปี (ดังแสดงในรูปที่ 8)

#### 4.2 การเก็บรักษาตัวอย่าง

ตัวอย่างน้ำบรรจุในขวดพลาสติกส่วนที่จะนำไปวิเคราะห์สารปรอทรวมจะทำการเติมกรดไนตริกเข้มข้นลงไปประมาณ 5ml. ต่อตัวอย่างน้ำ 1 ลิตร (EPA 1971, 1979, Standard Method, 1980) ส่วนตัวอย่างน้ำที่จะวิเคราะห์ปรอทอินทรีย์และตัวอย่างหอยจะถูกแช่เย็นที่ -20 องศาเซลเซียส



รูปที่ 8 แผนที่บริเวณแม่น้ำเจ้าพระยาตอนล่าง แสดงสถานีเก็บตัวอย่าง (1-10)

### 4.3 สารเคมีที่ใช้

เป็นสารเคมี Analytical grade

- เมอคิวริกออกไซด์ (Mercuric Oxide, HgO)
- โพตัสเซียมเปอร์มังกาเนต (Potassium Permanganate,  $KMnO_4$ )
- โพตัสเซียมเปอร์ซัลเฟต (Potassium Persulfate,  $K_2S_2O_8$ )
- ไฮดรอกซีลามีนซัลเฟต (Hydroxylamine Sulfate)
- โซเดียมคลอไรด์ (Sodium Chloride, NaCl)
- โซเดียมบอโรไฮไดรด์ (Sodium Borohydride,  $NaBH_4$ )
- โซเดียมไฮดรอกไซด์ (Sodium Hydroxide, NaOH)
- เมทิลเมอคิวริกคลอไรด์และ เอทิลเมอคิวริกคลอไรด์ (Methyl & Ethylmercuric Chloride,  $CH_3HgCl$  และ  $C_2H_5HgCl$ )
- พารา-ไนโตร-เบนซิลคลอไรด์ (Para-nitro-benzylchloride,  $NO_2C_6H_4CH_2Cl$ )
- เบนซีน (Benzene,  $C_6H_6$ )
- โซเดียมอะซิเตต (Sodium Acetate,  $CH_3COONa$ )
- แอนไฮดรัสโซเดียมอะซิเตต (Anhydrous Sodium Acetate,  $Na_2SO_4$ )
- กรดไฮโดรคลอริก (Hydrochloric Acid, HCl)
- คอปเปอร์ซัลเฟต (Copper Sulfate,  $CuSO_4$ )
- กรดซัลฟูริก (Sulfuric Acid,  $H_2SO_4$ )

### 4.4 วัสดุอุปกรณ์

#### 4.4.1 อุปกรณ์ที่ใช้ในภาคสนาม

- DO meter
- Thermometer
- pH meter

- กระบอกเก็บตัวอย่างน้ำ
- ขวดเก็บตัวอย่างน้ำ

4.4.2 อุปกรณ์ในการวิเคราะห์ปริมาณปรอทรวมและปรอทที่ละลายน้ำได้และในตัวอย่างหอยแมลงภู

- ชุดเครื่องกรองพร้อม vacuum pump
- Ultra homogenizer
- Atomic Absorption Spectrophotometer Perkin-Elmer Model 4000 ใช้ร่วมกับ Mercury Hydride System (MSH-10)

4.4.3 อุปกรณ์ในการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์

- Glass Column
- Electron Capture Detector (ECD-RIA;  $^{63}\text{Ni}$ , 10mCurie)
- Gas Chromatographic Analyzer (Shimadzu model GC-RIA) และ GC Processor (model RPR-G1)

4.4.4 อุปกรณ์ประเมินผลทางสถิติ

ไมโครคอมพิวเตอร์ Apple II และเครื่องพิมพ์ โปรแกรมสำเร็จรูปทางสถิติ Statistic with Daisy และโปรแกรมกราฟฟิก Apple Plot

4.5 วิธีการทดลอง

4.5.1 การเตรียมสารละลายมาตรฐานและสารเคมีสำหรับการวิเคราะห์ปริมาณปรอทรวมและปรอทที่ละลายน้ำ สารเคมีที่ใช้เป็น Analytical Grade ทั้งสิ้น

(1) สารละลายมาตรฐาน (standard solution)

ก. สัตว์อกของสารละลายมาตรฐานของปรอท (stock mercury standard) (1000 ไมโครกรัม-ปรอท/มล.)

ละลาย 1.080 กรัมของสารปรอท (II) ออกไซด์ (HgO) ในกรดไฮโดรคลอริก (1+1) (ใช้ให้หน้อยที่สุดจนละลายหมด) แล้วปรับปริมาตรเป็น 1 ลิตร ด้วยน้ำกลั่น จากน้ำเตมโปสต์สี่เซียมเปอร์มันกานेट (KMnO<sub>4</sub>) 5% 2-3 หยด

ข. สารละลายใช้งานของสารละลายมาตรฐานของปรอท (working standard mercury solution) ใช้สารละลายในข้อ 4.5.1 ก ปริมาตร 100 ไมโครลิตร แล้วปรับปริมาตรด้วยกรดไนตริก 1.5% ได้ปริมาตรเป็น 100 มล. จากนั้นทำให้สารละลายนี้เสถียรด้วยการเติมสารโปตัสสี่เซียมเปอร์มันกานेट (KMnO<sub>4</sub>) 5% 2-3 หยด

(2) สารละลาย โปตัสสี่เซียมเปอร์ซัลเฟต (K<sub>2</sub>S<sub>2</sub>O<sub>8</sub>) 5 กรัมละลายในน้ำกลั่นเป็น 100 มล.

(3) สารละลายไฮดรอกซิลามีนไฮโดรคลอไรด์ (hydroxylamine hydrochloride) ละลาย 12 กรัมของโซเดียมคลอไรด์ (NaCl) และ 12 กรัมของไฮดรอกซิลามีนซัลเฟต (hydroxylamine sulfate) ในน้ำกลั่นจนได้ปริมาตร 100 มล.

(4) สารละลาย โปตัสสี่เซียมเปอร์มันกานेट (KMnO<sub>4</sub>) 5% ละลาย โปตัสสี่เซียมเปอร์มันกานेट 5 กรัม ละลายน้ำกลั่นจนได้ 100 มล.

(5) สารละลายโซเดียมบอโรไฮไดรด์ (NaBH<sub>4</sub>) ละลายโซเดียมบอโรไฮไดรด์ 3 กรัม และโซเดียมไฮดรอกไซด์ 1 กรัม ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นจนได้ 100 มล. (NaBH<sub>4</sub> 3% + NaOH 1% W/V) แล้วกรองด้วยกระดาษกรอง GFC

#### 4.5.2 การเตรียมสารละลายมาตรฐานและสารเคมีสำหรับการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์ในตัวอย่างน้ำ

(1) สารละลายมาตรฐาน (standard solution)

ก. สารละลายมาตรฐานอัลคิลเมอร์คิวรี (alkylmercury standard solution) ทั้ง เมธิลเมอร์คิวรีและ เอธิล

เมอคิวรี โดยละลาย 0.01 กรัมของ เมธิล เมอคิวคลอไรด์ ( $\text{CH}_3\text{HgCl}$ ) ในเบนซีน ( $\text{C}_6\text{H}_6$ ) ให้ได้ปริมาตรเป็น 100 มล. แล้วเจือจางต่อด้วยเบนซีนจนได้สต็อกที่มีความเข้มข้น 1 มล. = 1 ไมโครกรัมของ เมธิลเมอคิวคลอไรด์ (นำสารละลายจากขั้นแรกมา 1 มล. ละลายด้วยเบนซีนจนได้เป็น 100 มล.) จากนั้นทำการเจือจางต่อด้วยสารอินเทนชันลส์แตนดาร์ด (ใช้สารสต็อกอินเทนชันลส์แตนดาร์ด ซึ่งเตรียมตามวิธีในข้อ 4.5.1.ข มาเจือจาง 10 เท่าด้วยเบนซีน) จนได้สารละลายเมธิลเมอคิวรีที่มีความเข้มข้น 1 มล. = 0.1 ไมโครกรัม เมธิลเมอคิวรี = 0.1 ไมโครกรัม อินเทนชันลส์แตนดาร์ด (เจือจางลง 10 เท่า)

ข. สารละลายสต็อกอินเทนชันลส์แตนดาร์ด (stock internal standard solution) ละลายพารา-ไนโตร-เบนซิลคลอไรด์ ( $\text{NO}_2\text{C}_6\text{H}_4\text{CH}_2\text{Cl}$ ) 0.01 กรัม ด้วยเบนซีนจนได้ปริมาตรเป็น 100 มล. แล้วเจือจางด้วยเบนซีนต่อไปอีกจนได้ความเข้มข้นของอินเทนชันลส์แตนดาร์ดเป็น 1 มล. = 1 ไมโครกรัม พารา-ไนโตร-เบนซิลคลอไรด์

(2) สารละลายใช้งานของอินเทนชันลส์แตนดาร์ด (working internal standard solution) นำสารละลายในข้อ 4.5.2.1 ข. มาใช้

(3) สารละลายซิสทีนอะซิเตต (Cystein-Acetate solution) ละลาย 1 กรัมของแอลซิสทีนไฮโดรคลอไรด์ (L-Cystein-HCl) 0.38 กรัม โซเดียมอะซิเตต ( $\text{CH}_3\text{COONa}$ ) และ 12.5 กรัมแอนไฮดรัส โซเดียมซัลเฟต ( $\text{Na}_2\text{SO}_4$ ) ด้วยน้ำกลั่นจนได้ปริมาตร 100 มล. ต้องเตรียมใหม่ทุก ๆ วัน

(4) สารเบนซีน ( $\text{C}_6\text{H}_6$ , analytical grade)

(5) สารละลายกรดไฮโดรคลอริก 2N และ 6N

(6) สารละลายคอปเปอร์ซัลเฟต ( $\text{CuSO}_4$ ) 1% (W/V)



4.5.3 การเตรียมสารละลายมาตรฐานและสารเคมีสำหรับวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์ในตัวอย่างหอยแมลงภู

(1) สารละลายมาตรฐาน (standard Solution)

วิธีการเตรียมเช่นเดียวกับหัวข้อ 4.5.2.(1)

(2) สารละลายใช้งานของอินเทอร์เนลล์เตนดาร์ด (working internal standard solution) นำสารละลายในข้อ 4.5.2 (1) ข มาใช้

(3) สารละลายซีลีนอะซิเตต 0.1% ละลาย 0.1 กรัม ของโซเดียมอะซิเตต ( $\text{CH}_3\text{COONa}$ ) และ 13 กรัมของแอนไอคริลโซเดียมซัลเฟต ( $\text{Na}_2\text{SO}_4$ ) ด้วยน้ำกลั่นจนได้ปริมาตร 100 มล. ต้องเตรียมใหม่ทุก ๆ วัน

(4) กรดไฮโดรคลอริก (HCl) เสือฉาง 2N

(5) สารละลายคอปเปอร์ซัลเฟต ( $\text{CuSO}_4$ ) 1 % (W/V)

4.5.4 การวิเคราะห์ปริมาณปรอทโดยใช้เครื่อง AAS

4.5.4.1 Standard condition ของเครื่องอะตอมมิคแอนะไลเซอร์

ความยาวคลื่น 253.6 นาโนเมตร

พลังงาน 50-51 หน่วย

slit width 0.7 นาโนเมตร

ก๊าซตัวพา ก๊าซไนโตรเจนบริสุทธิ์

ความดันก๊าซ 2.5 กิโลกรัมต่อตารางเซนติเมตร

อัตราการไหลก๊าซ 1,100 มิลลิเมตรต่อนาที

4.5.4.2 การเตรียมและการวิเคราะห์ตัวอย่างน้ำ

การเตรียมตัวอย่างน้ำเพื่อวิเคราะห์ปริมาณสารปรอทรวม (total mercury) เริ่มด้วยการนำตัวอย่างน้ำซึ่งเก็บรักษา (preserve) ไว้ด้วยกรดไนตริกดังกล่าว มาทำการผสมให้เป็นเนื้อเดียวกัน (homogenized) ในแต่ละสภาพตามแนวขวางด้วยปริมาตรเท่า ๆ กัน (อย่างละ 100 มิลลิเมตร (มล.)) เมื่อผสมเข้ากันแล้วแบ่งมา 100 มล. เพื่อนำไปสกัดสารปรอทรวมดังกล่าวถึงวิธีการสกัดภายหลัง



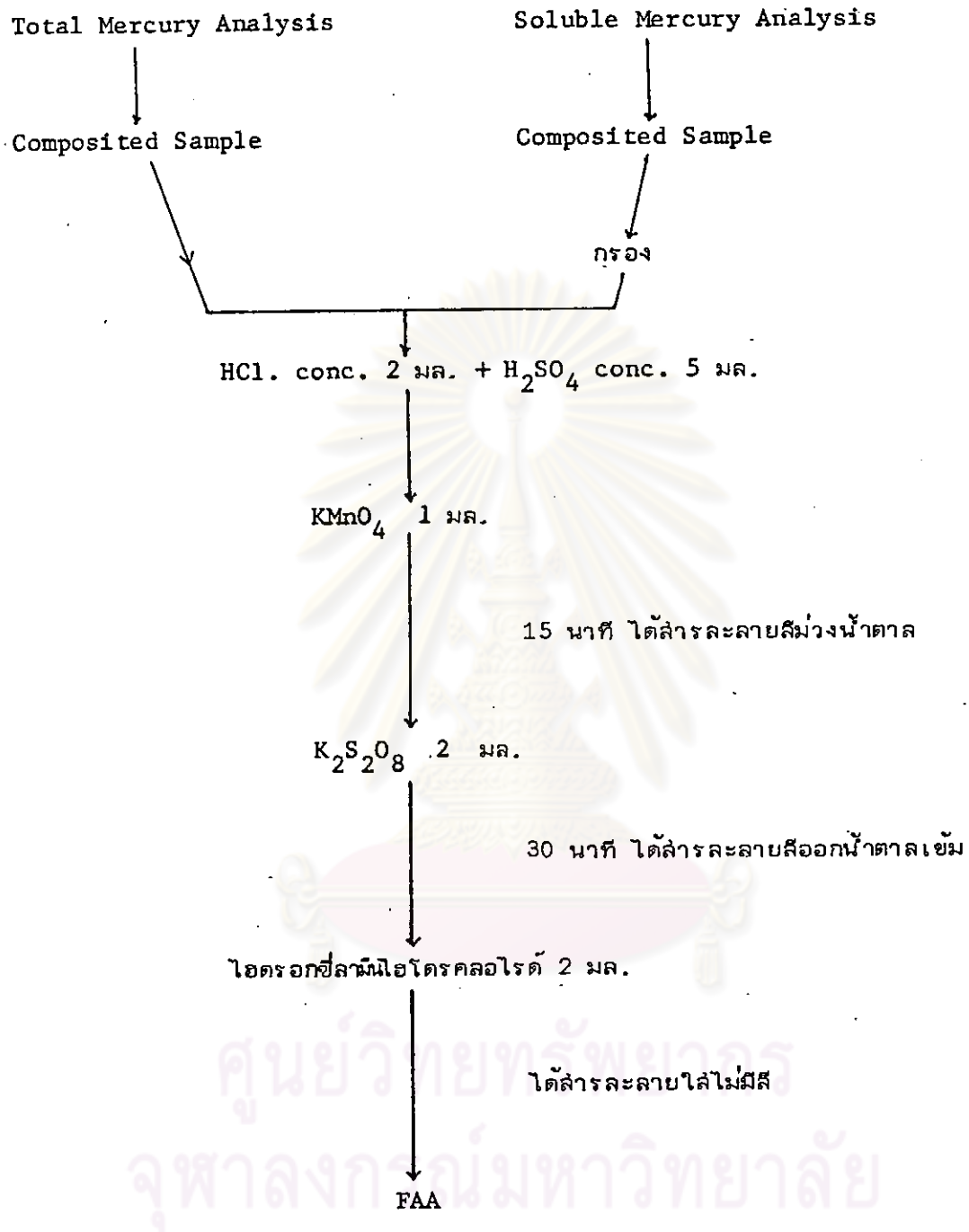
การเตรียมตัวอย่างน้ำเพื่อวิเคราะห์ปริมาณสารปรอทที่ละลายน้ำ (soluble mercury) ต้องผ่านขั้นตอนของการผสมเช่นเดียวกับตัวอย่างที่จะวิเคราะห์หาปรอทรวม และเมื่อแบ่งตัวอย่างที่ผสมเข้ากันดีแล้วมา 100 มล. จะต้องผ่านการกรองด้วยกระดาษกรองขนาด 45  $\mu\text{m}$  (ใช้กระดาษกรอง Whatman หมายเลข 5) เพื่อกรองเอาตะกอนแขวนลอย (particulate matter) ออกเสียก่อน แล้วนำไปสกัดสารปรอท

หลักการในการสกัดสารปรอทเพื่อวิเคราะห์ปริมาณสารปรอทรวมและสารปรอทที่ละลายน้ำได้มีดังนี้คือสารปรอทในตัวอย่างจะถูกออกซิไดซ์เป็นเมอร์คิวริกไอออน ( $\text{Hg}^{2+}$ ) ด้วยสารโปแตสเซียมเปอร์แมงกาเนตในสารละลายกรดไนตริกแล้วใส่ไฮดรอกซิลลามินไฮโดรคลอไรด์ลงไปเพื่อกำจัดเปอร์แมงกาเนตที่เหลือแล้วจึงเติมรีดิวซ์ซึ่งเอเจนเพื่อเปลี่ยนเมอร์คิวริกไอออนให้เป็นไอปรอท ( $\text{Hg}^0$ ) (Hatch & ott, 1968) ต่อมาได้มีการเพิ่มออกซิไดซ์ซึ่งเอเจนโดยใช้โปแตสเซียมเปอร์แมงกาเนตร่วมกับโปแตสเซียมไฮโอซัลเฟต เพื่อการออกซิไดซ์อย่างสมบูรณ์ (EPA, 1971&1979)

นำตัวอย่างน้ำที่เตรียมไว้แล้วปริมาตร 100 มล. เติม 2.5 มล. ของกรดไนตริกเข้มข้นและ 5 มล. ของกรดไฮโดรคลอริกเข้มข้นแล้วมาเติม 1 มล. ของสารละลายโปแตสเซียมเปอร์แมงกาเนต ทิ้งไว้ 15 นาที จากนั้นเติม 2 มล. ของสารละลายโปแตสเซียมเปอร์ซัลเฟต ทิ้งไว้ 30 นาที แล้วเติมสารละลายของไฮดรอกซิลลามินไฮโดรคลอไรด์ 2 มล. (EPA, 1971 & 1979) (ดังรูปที่ 9 ก) จากนั้นเก็บตัวอย่างที่สกัดแล้วไว้ในขวดพลาสติกหรือการวิเคราะห์ด้วย FAA

#### 4.5.4.3 การเตรียมและวิเคราะห์ตัวอย่างหอยแมลงภู

การเตรียมตัวอย่างหอยเพื่อวิเคราะห์ปริมาณปรอทรวม นำหอยที่แช่แข็งไว้มาแกะแล้วทำการ Homogenize ด้วยเครื่อง Ultra Homogenizer จากนั้นแบ่งส่วนหนึ่งไปหาเปอร์เซ็นต์ความชื้น (ซึ่งน้ำหนักเปียกก่อน จากนั้นอบแห้งที่ 80 องศาเซลเซียสจนได้น้ำหนักคงที่ แล้วคำนวณหาเปอร์เซ็นต์ความชื้น) อีกส่วนหนึ่งนำมาตากแห้ง แล้วจึงนำตัวอย่าง 2 กรัมมาวิเคราะห์หาปรอท



รูปที่ 9 ข แสดงผังการวิเคราะห์ห้สารปรอทรวมและสารปรอทที่ละลายน้ำได้

นำตัวอย่างหอยแห้งมา 2 กรัม ทำการย่อยสลายเบื้องต้น (predigestion) ก่อน โดยใช้กรดไนตริกและกรดซัลฟูริกเข้มข้น (1 : 1) ปริมาตร 20 มล. เดิมลงไปแล้วอุ่นในภาคน้ำร้อน 95 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 20 นาที จนได้สารละลายใส จากนั้นเติมสารละลายของ โมสต์เฮียมเปอร์ซัลเฟต 10 มล. และน้ำกลั่น 50 มล. จากนั้นอุ่นในภาคน้ำร้อน 95 องศาเซลเซียสต่อเป็นเวลา 2 ชั่วโมง ในฟลากลัคที่มีลูกปิดไว้ หลวม ๆ) กิ่งไว้จนเย็นแล้วเติมไฮดรอกซีลามีนไฮโดรคลอไรด์ 20 มล. แล้วปรับปริมาตรเป็น 100 มล (Menasaveta & Chevaparapivat, 1979) เก็บตัวอย่างไว้ในขวดพลาสติกการวิเคราะห์ด้วย FAA (Flameless Atomic Absorption) มีขั้นตอนการสกัดดังรูปที่ 9ข)

#### 4.6 การสร้างเส้นมาตรฐาน (standard calibration curve)

4.6.1 กราฟของสารละลายมาตรฐานในการวิเคราะห์ปริมาณปรอทรวมและปรอทที่ละลายน้ำ (blank ใช้ pooled sample ของตัวอย่างน้ำ)

ชุดที่ 1 สำหรับตัวอย่างในช่วงเดือนกุมภาพันธ์ถึงมิถุนายน 2527  
ได้ผลการดังนี้ (แสดงในรูปที่ 10 ก)

$$\text{Absorbance} = 0.003 + 0.812 \times \text{ไมโครกรัมปรอท}$$

ผลการนี้ได้จากสารละลายมาตรฐานเข้มข้นช่วง 0.005-0.200

ไมโครกรัมได้ค่า

$$\text{สัมประสิทธิ์ของค่าสหสัมพันธ์ (r)} = 0.999$$

$$\text{สัมประสิทธิ์ของการตัดสินใจ (r}^2\text{)} = 99.73 \%$$

พิสูจน์แล้วค่าความชัน 0.812\*\* เชื่อถือได้ด้วยความเชื่อมั่น 99%

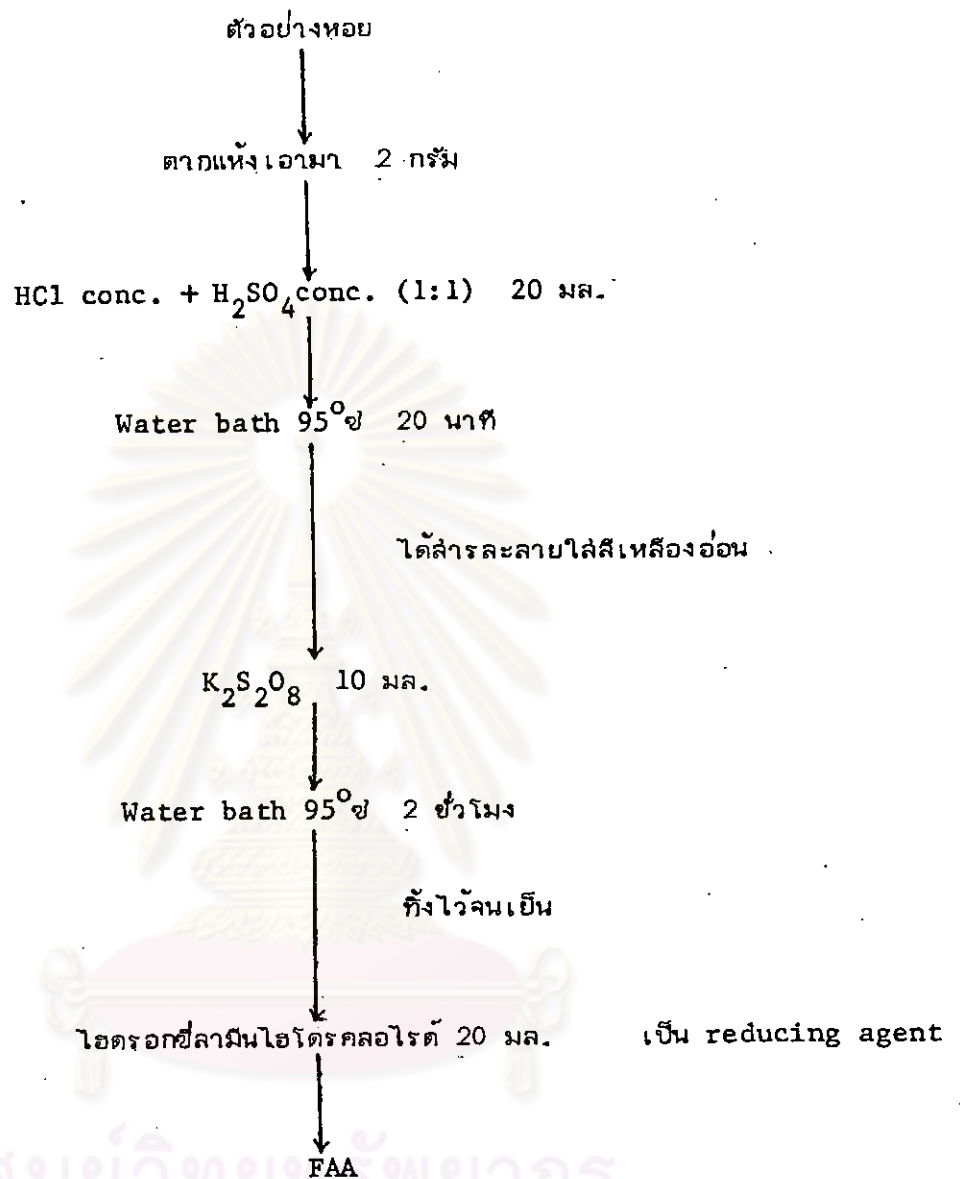
$$\text{ค่า } t \text{ คำนวณ} = 53.928 \quad \text{ค่า } t_{\alpha} = 0.01, \text{ df } n-2 = 8 = 3.355$$

โดยมีสมมุติฐาน  $H_0 : B = 0, H_I : B \neq 0$

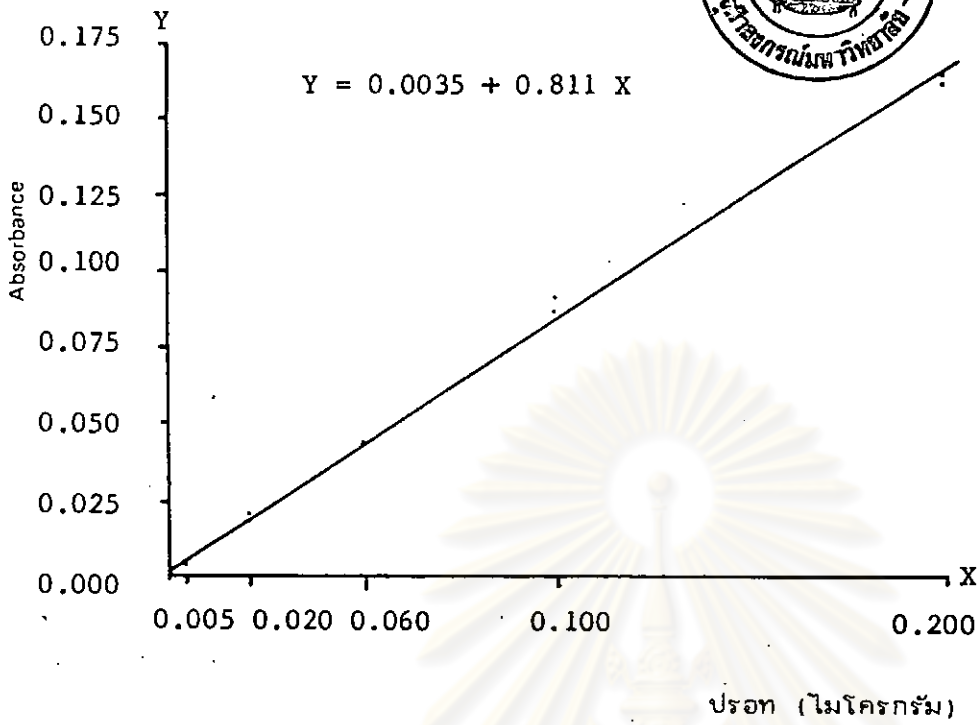
ค่าขีดจำกัดในการวิเคราะห์ปริมาณปรอท (detection limit) = 0.57 นาโนกรัม/25 มล.)

ค่าความไวในการวิเคราะห์ปริมาณปรอท (sensitivity) = 1.23 นาโนกรัม/25 มล.)

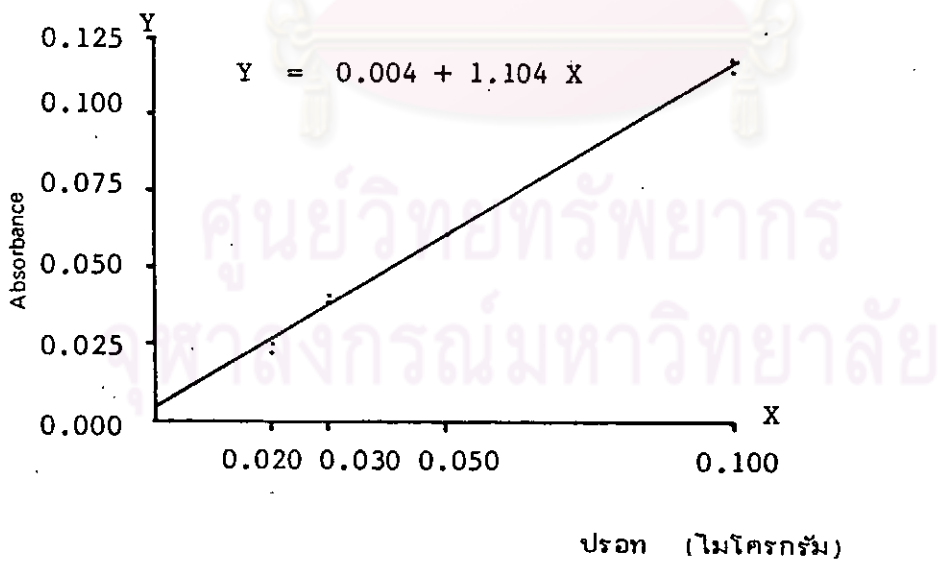
ต่อค่า Absorbance ที่เพิ่มขึ้น 0.001 หน่วย



รูปที่ 9 ข แสดงผังการวิเคราะห์สารปรอทรวมในตัวอย่างหอย



รูปที่ 10 ก แสดงเส้นมาตรฐานของสารปรอทที่ใช้ในการวิเคราะห์ตัวอย่างน้ำ  
(กุมภาพันธ์ - มิถุนายน พ.ศ. 2527)



รูปที่ 10 ข แสดงเส้นมาตรฐานของสารปรอทที่ใช้ในการวิเคราะห์ตัวอย่างน้ำ  
(สิงหาคม-ธันวาคม พ.ศ. 2527)

ชุดที่ 2 สำหรับตัวอย่างในช่วงเดือนสิงหาคมถึงธันวาคม 2527

ได้ผลการดังนี้ (แสดงในรูปที่ 10 ข)

$$\text{Absorbance} = 0.004 + 1.104 \times \text{ไมโครกรัมปรอท สุ่มการนี้}$$

ได้จากสารละลายมาตรฐานเข้มข้นช่วง 0.020-0.100 ไมโครกรัม ได้ค่า

$$\text{สัมประสิทธิ์ของค่าสหสัมพันธ์ (r)} = 0.998$$

$$\text{สัมประสิทธิ์ของการตัดสินใจ (r}^2\text{)} = 99.55\%$$

พิสูจน์แล้ว ค่าความชัน 1.104\*\* เชื่อมโยงได้ด้วยความเชื่อมั่น 99%

$$(\text{ค่า } t \text{ คำนวณ} = 36.481 \text{ มากกว่าค่า } t_{\alpha} = 0.01, df_{n-2} = 6 = 3.707$$

โดยมีสัมมตฐานเช่นเดียวกับครั้งแรก)

ค่าขีดจำกัดในการวิเคราะห์ปริมาณปรอท (detection limit) = 0.52 นาโนกรัม/25 มล.

ค่าความไวในการวิเคราะห์ปริมาณปรอท (sensitivity) = 0.91 นาโนกรัม/25 มล.

ต่อค่าแอมพลิจูดแบสท์ที่เพิ่มขึ้น 0.001 หน่วย

4.6.2 กราฟของสารละลายมาตรฐานในการวิเคราะห์ปริมาณปรอทรวมใน  
หอยแมลงภู่ (blank ใช้ pooled Sample ของตัวอย่างหอย)

ผลการที่ได้คือ (แสดงในรูปที่ 11)

$$\text{Absorbance} = 0.002 + 0.852 \times \text{ไมโครกรัมปรอท}$$

ผลการนี้ได้จากสารละลายมาตรฐานในช่วงความเข้มข้น 0.02-0.1 ไมโครกรัม ได้ค่า

$$\text{สัมประสิทธิ์ของค่าสหสัมพันธ์ (r)} = 0.990$$

$$\text{สัมประสิทธิ์ของการตัดสินใจ (r}^2\text{)} = 98.02 \%$$

พิสูจน์แล้ว ค่าความชัน 0.852\*\* เชื่อมโยงได้ด้วยความเชื่อมั่น 99%

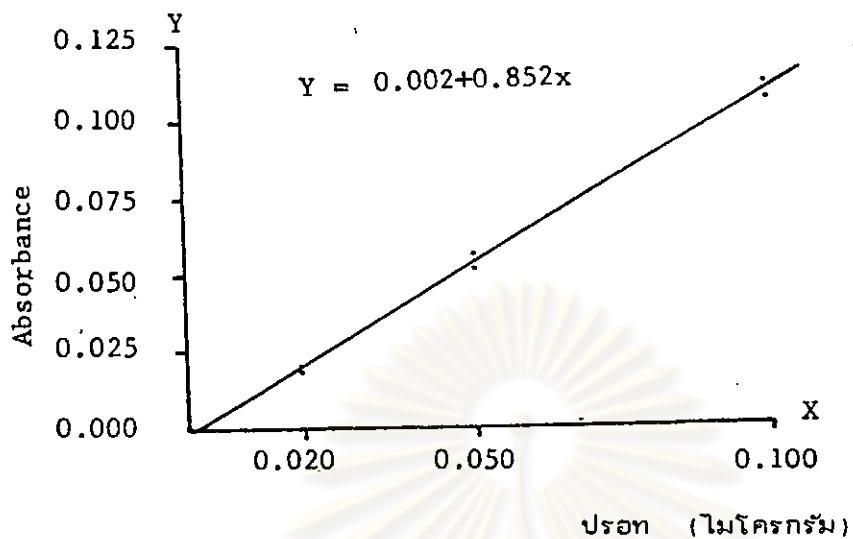
$$(\text{ค่า } t \text{ คำนวณ} = 14.058 \text{ ค่า } t_{\alpha} = 0.01, df_{n-2} = 4 = 4.604$$

โดยมีสัมมตฐานเหมือนข้อ 3.13.1)

ค่าขีดจำกัดของการวิเคราะห์ปริมาณปรอท (detection limit) = 1.70 นาโนกรัม/20 มล.

ค่าความไวในการวิเคราะห์ปริมาณปรอท (sensitivity) = 1.17 นาโนกรัม/20 มล.

ต่อค่า Absorbance ที่เพิ่มขึ้น 0.001 หน่วย



รูปที่ 11 แสดงมาตรฐานของสารปรอทที่ใช้ในการวิเคราะห์ตัวอย่างหอยแมลงภู

ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

### 4.6.3 การวัดค่าความแม่นยำ (precision)

1. การวัดค่าความแม่นยำของ เครื่องอะตอมมิคแอปสอปชั่น โดยทดสอบกับสาร  
 ปรอทมาตรฐาน

100mg. สารปรอทมาตรฐาน ในสารละลาย 25 มล. ของ 1.5% กรดไนตริก

เติมสาร เอนตีโพน 3 หยด ได้ผลดังตารางที่ 2  
 ตารางที่ 2 การวัดความแม่นยำ (precision) ของสารมาตรฐานปรอท

จำนวนซ้ำ	ค่าแอปสอปแบนด์ที่อ่านได้
1	0.043
2	0.048
3	0.045
4	0.045
5	0.045
6	0.048
7	0.045
8	0.046
9	0.051
10	0.044

ค่าเฉลี่ยเป็น 0.046

ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (S.D.) เป็น 0.002

ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์ (RSD) = 5.12 %

2. โดยทดสอบกับสารตัวอย่าง



pooled sample 25 มล. เดิมสารแอนติโฆม 3 หยดได้ผลดัง

ตารางที่ 3

ตารางที่ 3 การวัดความแม่นยำ (precision) ของสารตัวอย่าง

จำนวนซ้ำ	ค่าแอปลอปแบนส์ที่อ่านได้
1	0.029
2	0.028
3	0.028
4	0.030
5	0.028
6	0.029
7	0.031
8	0.029
9	0.028
10	0.030

ค่าเฉลี่ยเป็น 0.029

ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (S.D.) เป็น 0.001

ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์ (RSD) = 3.63 %

#### 4.6.4 การวัดการคืนกลับ (recovery)

##### 4.6.4.1 สำหรับการวิเคราะห์หีสารปรอทอินทรีย์ของตัวอย่างน้ำ

- ก. เตรียม pooled sample ผ่านขั้นตอนการสกัดตามวิธีที่  
เลือกไว้ จากนั้นแบ่งมาซ้ำละ 25 มล. เดิมสารแอนติโฆม  
3 หยด

ข. pooled sample ชุดเดียวกับข้อ ก เดิมสารปรอทที่ทราบ  
ปริมาณ (1000 ng) ลงไปผ่านขั้นตอนการสกัดเช่น  
เดียวกับข้อ ก แบ่งมาและทำเช่นเดียวกับข้อ ก แล้วหา

% recovery จาก

ปริมาณปรอทที่วัดได้ (3)  $\times$  100

ปริมาณปรอทในตัวอย่าง (1) + ปริมาณปรอทที่เติมลงไป (2)

หาค่า range of % recovery (ค่าพิสัย (range) ของ%

recovery) ผลที่ได้ดังตารางที่ 4

ตารางที่ 4 วัดการคืนกลับ(recovery) ของตัวอย่างน้ำ

Absorbance (จากข้อ ก.)	(1) นาโนกรัมปรอท (จากข้อ ก)	(2) นาโนกรัมปรอท ที่เติมลงไป	Absorbance (จากข้อ ข)	(3) นาโนกรัมปรอท (จากข้อ ข)	% recovery
0.025	27.68	222.222	0.207	251.96	100.82
0.026	28.91	222.22	0.208	253.19	100.82
0.027	30.41	222.22	0.210	255.65	101.30
0.045	52.33	222.22	0.211	256.89	93.57
0.046	53.56	222.22	0.217	264.28	95.83
0.046	53.56	222.22	0.214	260.58	94.49
0.045	52.33	222.22	0.213	259.35	94.96
0.048	56.02	222.22	0.218	265.51	95.42

% recovery เฉลี่ย = 97.09 %

ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (S.D.) = 3.29

ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์ (RSD) = 3.39 %

range of % recovery = 93.57 % ถึง 101.30 %

## 4.6.5.2 สำหรับการวิเคราะห์หีสารปรอทอินทรีย์ของตัวอย่างหอยแมลงภู

- ก. เตรียม pooled sample หอยผ่านการ predigestion และการสกัดจากนั้นแบ่งมาซ้ำละ 20 มล. เติมหีสารแอนตี้โพม 3 หยด
- ข. pooled sample หอย ชูดเดียวกับข้อ ก ที่ผ่านการ predigestion แล้วมาเติมหีสารปรอทที่ทราบปริมาณ ลงไป (40 ng) จากนั้นผ่านการสกัดด้วยวิธี เดียวกับข้อ ก จากนั้นแบ่งมาซ้ำละ 20 มล. เติมหีสาร แอนตี้โพม 3 หยด แล้วหา % recovery เช่นเดียวกับข้อ 4.6.4.1 ผลที่ได้ดังตารางที่ 5

ตารางที่ 5 วัดการคืนกลับ (recovery) ของตัวอย่างหอยแมลงภู

Absorbance (จากข้อ ก)	(1) นาโนกรัมปรอท (จากข้อ ก)	(2) นาโนกรัมปรอท ที่เติมลงไป	Absorbance (จากข้อ ข)	(3) นาโนกรัมปรอท (จากข้อ ข)	% recovery
0.038	36.502	40	0.084	78.065	102.04
0.032	31.125	40	0.074	67.465	94.84
0.035	33.813	40	0.076	69.585	94.27
0.031	21.886	40	0.063	55.805	90.17
0.031	30.229	40	0.067	60.045	85.50

% recovery เฉลี่ย = 93.36 %

ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (S.D.) = 6.13

ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์ (RSD) = 6.57 %

range of % recovery = 85.50 % ถึง 102.04 %

#### 4.7 การวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์โดยใช้เครื่อง GC

##### 4.7.1 Standard condition ของเครื่องก๊าซโครมาโตกราฟฟี

กระแสไฟฟ้า	0.5	mA
range	0	
attenuation	5	มิลลิโวลท์
Carrier gas	ก๊าซไนโตรเจนบริสุทธิ์	
(ปราศจากออกซิเจน)		
อัตราการไหลของก๊าซ	50	มล./นาที
-GC-parameter		
injection temperature	210	°ซ
Detector temperature	210	°ซ
Column temperature	145	°ซ
-Calulation-parameter		
chart speed	4	มิลลิเมตร/นาที
minimum area	210	ไมโครโวลท์/นาที
slope	700	ไมโครโวลท์/นาที
คอลัมน์ (column)		
ความยาวคอลัมน์	1600	มิลลิเมตร
เส้นผ่านศูนย์กลาง	3	มิลลิเมตร (I.D.)
Liquid phase	5% DEGS	
Supporting material	Chromosorb-W acid wash-DMCS	
Particle size	80-100 mash	
Aging temperature	210	°ซ
maximum temperature	225	°ซ
(คอลัมน์ของบริษัทซีมีลล์)		

#### 4.7.2 การเตรียมและการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์ในตัวอย่างน้ำ

การเตรียมวิเคราะห์ปริมาณสารปรอทอินทรีย์ในตัวอย่างน้ำ (ที่แฉ่แข็งไว้)  
น้ำตัวอย่างน้ำที่ผสมกันแล้ว (เช่นเดียวกับการวิเคราะห์สารปรอทรวม) มา 100 มล.  
แล้วรอการวิเคราะห์ดังจะกล่าวต่อไป

หลักการสกัดสารอินทรีย์ของปรอทออกจากตัวอย่างน้ำ ขึ้นแรก  
ทำการละลายปรอทอินทรีย์ให้เข้าสับตัวกับคลอไรด์ไอออนให้เกิดเป็น  $\text{RHgCl}$  ทำจนกว่า  
ขบวนการจะเกิดขึ้นสมบูรณ์จากนั้นแยกสารปรอทอินทรีย์ออกมาด้วยการเกิดสารประกอบ  
ของปรอทอินทรีย์กับซิลิโคนอะซิเตตเกิดเป็น  $\text{RHgSCH}_2\text{CH}(\text{NH}_2)\text{COOH}$  จากนั้นแยก  
 $\text{RHgCl}$  ออกมาอีกครั้งส่งไปวิเคราะห์

วิธีการวิเคราะห์ตัวอย่างน้ำเพื่อหาสารปรอทอินทรีย์เริ่มด้วยการเอาตัวอย่าง  
ที่ผสมกันแล้วมา 100 มล. เติมกรดไฮโดรคลอริกเจือจาง 50 มล. กับสารละลายคอปเปอร์  
ซิลเฟต 10 มล. เขย่าให้เข้ากันในกรวยแยกสาร จากนั้นทำการสกัดด้วยเบนซีน 20 มล.  
2 ครั้ง และ 10 มล. 1 ครั้ง เก็บชั้นเบนซีนรวมกันไว้ (สกัดครั้งละ 10 นาที) จากนั้น  
ปรับสภาพให้เป็นกลางด้วยสารละลายโซเดียมคลอไรด์ล้างครั้งละ 20 มล. จำนวน 4 ครั้ง  
(วัด pH จากสารละลายโซเดียมคลอไรด์ที่โยกทิ้งจนแน่ใจว่ามีสภาพเป็นกลางโดยใช้กระดาษ pH)  
จากนั้นนำเบนซีนที่ล้างแล้วทิ้ง 50 มล. มาสกัดด้วยสารละลายซิลิโคนอะซิเตตปริมาตร 10 มล.  
1 ครั้ง (ใช้เวลาสกัด 10 นาที) จากนั้นเก็บชั้นของซิลิโคนอะซิเตต(ชั้นน้ำ) ไว้เติม  
กรดไฮโดรคลอริกเจือจาง 5 มล. และสกัดต่อด้วยสารละลายของอินเทอนัลล์แดนตาร์ด  
5 มล. จากนั้นเก็บชั้นของอินเทอนัลล์แดนตาร์ดไว้ นำไปดูดน้ำออกด้วยผงโซเดียมซิลเฟต  
หนัก 1 กรัม ทิ้งไว้ 1 ชั่วโมง ส่งเก็บเข้าหลอดขนาดเล็กของการวิเคราะห์ด้วยเครื่อง  
GC (gas-chromatography) (Pharmaceutical Society of Japan, 1980)  
แสดงขั้นตอนไว้ในหน้า 47

วัตถุประสงค์ขั้นตอนการสกัด

ตัวอย่างมีโปรตีนในรูป RHgX

- ตัวอย่างน้ำปริมาตร 100 มล.

เติมกรด 6N HCl 50 มล.

$\text{CuSO}_4$  10 มล.

ได้  $\text{RHgCl}$  ในกรดไฮโดรคลอริก

- สกัดด้วยเบนซีน 20 มล. 2 ครั้ง

10 มล. 1 ครั้ง เก็บชั้นเบนซีนไว้

ล้างเบนซีนเพื่อให้  $\text{RHg}^+$  พร้อมทั้งจะ

- ล้างด้วย NaCl ครั้งละ 20 มล.

จับตัวกับซิสทีนอะซีเตต

4 ครั้ง (ครั้งละ 1 นาที) ตรวจสอบให้แน่ใจ

ว่าน้ำล้างมีสภาพเป็นกลาง (ใช้กระดาษวัด pH)

$\text{RHg}^+$  จะจับตัวกับซิสทีนอะซีเตตเกิดเป็น

- สกัดชั้นของ เบนซีนด้วยสารละลายของ

$\text{RHgSCH}_2\text{CH}(\text{NH}_2)\text{COOH}$

ซิสทีนอะซีเตต 1 ครั้ง (10 นาที)

เป็นการสกัด  $\text{RHg}^+$  ลงสู่ชั้นของเบนซีน

- ปรับ pH ให้เป็นกรดด้วย 2HCl 5 มล.

อีกครั้งโดยอยู่ในรูปของ  $\text{RHgCl}$  และเป็น

และสกัดด้วยสารละลายของอินเทนอล

การเติมอินเทนอลสกัดด้วย

สกัดด้วย (5 มล.)

เป็นการตุน้ำออกจากชั้นเบนซีน

- เก็บชั้นของเบนซีนมาตุน้ำออกด้วย  $\text{Na}_2\text{SO}_4$

(1 กรัม) นาน 1 ชั่วโมง

- เก็บชั้นของเบนซีนไว้รอการวิเคราะห์ด้วย GC

แสดงขั้นตอนการสกัดสารโปรตีนจากตัวอย่างน้ำ (แล้ว., 2526

ประยุกต์จาก Pharmaceutical Society of Japan, 1980)

#### 4.7.3 การเตรียมและการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์ในหอยแมลงภู่

นำตัวอย่างหอยที่เก็บรักษาไว้ที่อุณหภูมิ -20 °C มาละลายน้ำแข็งแล้วนำมาบดให้เป็นเนื้อเดียวกันด้วยเครื่อง Ultra Homoginizer (ประมาณ 40,000 รอบต่อนาที)

ชั่งตัวอย่างหอยสดที่บดเข้ากันดีแล้วประมาณ 10 กรัม ใน conical flask จากนั้นเติม กรดไฮโดรคลอริกเข้มข้น 50 มล. ทั้งค้างคืนจะได้สารละลายใสสีน้ำตาลเข้มเติมน้ำลงไปอีก 50 มล. นำใส่ในกรวยสะกิดเติมคอปเปอร์ซัลเฟต 5 มล. และสะกิดด้วยเบนซีนครั้งละ 40 มล. 3 ครั้ง ถ้าจำเป็นอาจต้องใช้เครื่องปั่นแยกเก็บขึ้นเบนซีนไว้ (เขย่าครั้งละประมาณ 5 นาที) แล้วล้างขึ้นเบนซีนนั้นด้วยสารละลายโซเดียมคลอไรด์ครั้งละ 20 มล. ประมาณ 5 ครั้ง (ครั้งละ 1-2 นาที) จน pH ของขึ้นโซเดียมคลอไรด์ที่ทิ้งมี pH เป็นกลาง นำเบนซีนที่ล้างแล้วสะกิดด้วยสารละลายแอล-ซิลิโคนอะซีเตต 8 มล. (เขย่า 10 นาที) เก็บขึ้นของซิลิโคนเติมกรดไฮโดรคลอริกเผื่อจาก จนได้สารละลายใส (เติมประมาณ 2 มล.) จากนั้นสะกิดด้วย Internal standard 5 มล. (เขย่า 5 นาที) จากนั้นเก็บขึ้นเบนซีนมาดูหน้าออกด้วยโซเดียมซัลเฟต 1 ชั่วโมงแล้วนำไปวิเคราะห์หาปรอทอินทรีย์ด้วยเครื่อง GC ดังแสดงไว้ในรูปที่ 12 ก

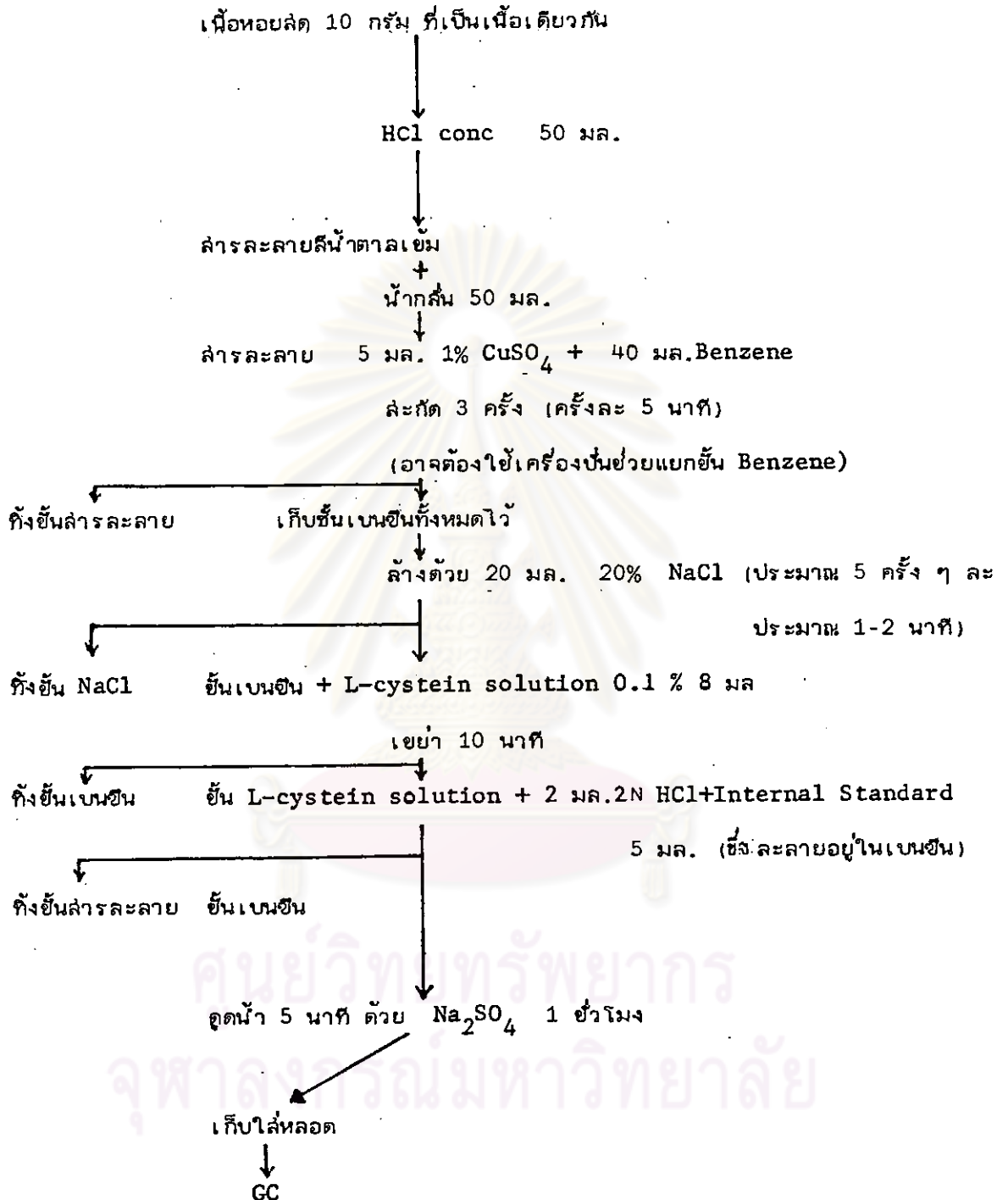
#### 4.7.4 การสร้างเส้นมาตรฐานในการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์

4.7.4.1 การสร้างเส้นมาตรฐานในการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์ในน้ำ แสดง Chromatogram ในรูปที่ 12 ข

เพื่อให้แน่ใจว่า condition ของการวิเคราะห์สารมาตรฐานและสารตัวอย่างเป็นอันเดียวกัน จึงได้มีการสร้างเส้นมาตรฐานทุกครั้งทีวิเคราะห์กราฟของสารละลายมาตรฐานในการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์ ในน้ำจำเป็นต้องทำเป็นประจำทุกวันทีวิเคราะห์ตัวอย่าง โดยใช้ระดับความเข้มข้น 0.05-0.25 นาโนกรัมของสารปรอทอินทรีย์มาตรฐานต่อ 5 ไมโครลิตร ทำเป็น 3 ระดับความเข้มข้นได้แก่ 0.05, 0.125, 0.250 นาโนกรัมต่อ 5 ไมโครลิตร ตัวอย่าง กราฟของสารละลายมาตรฐานในการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์ในน้ำยกตัวอย่างสมการดังนี้ (แสดงในรูปที่ 13-14)

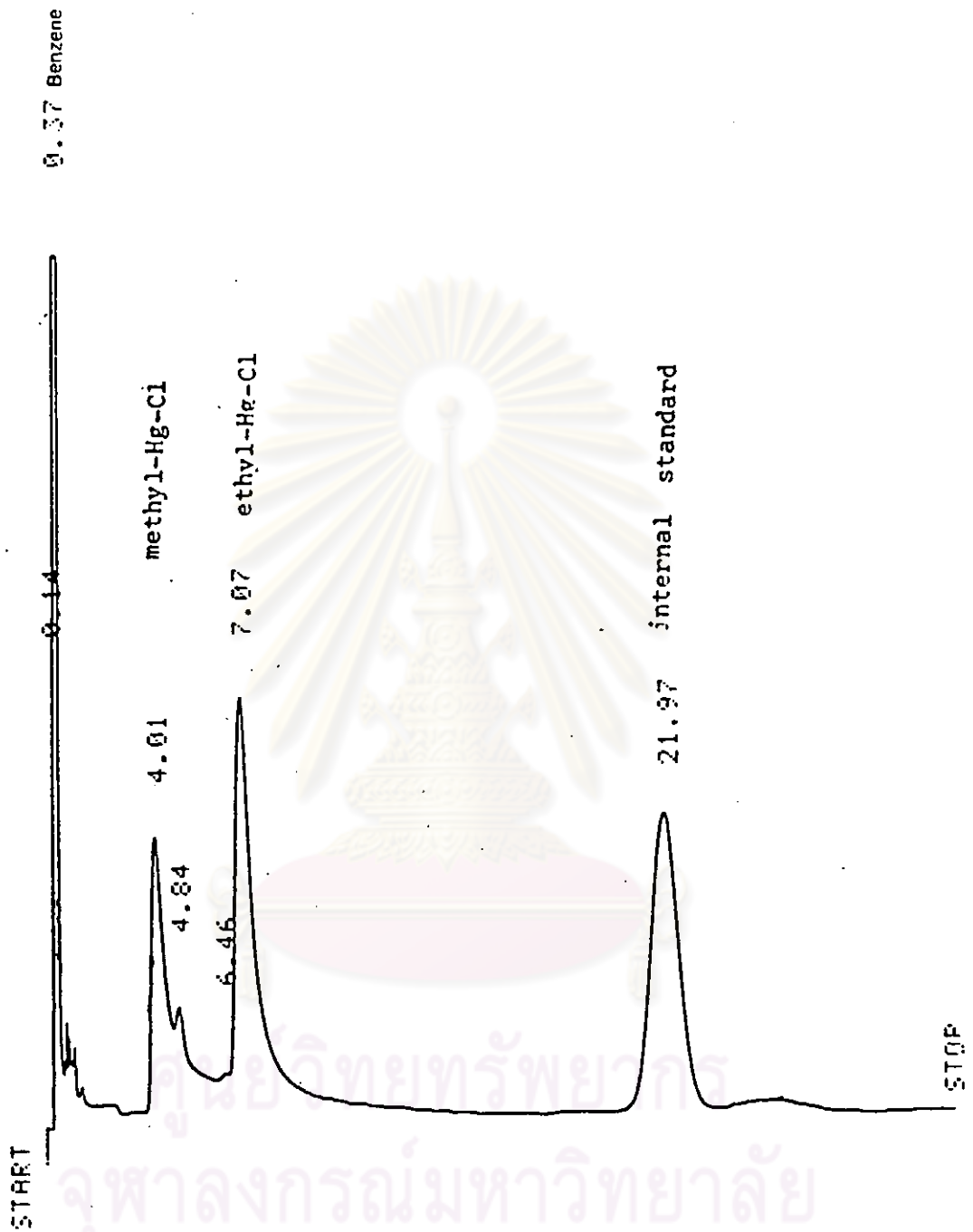
$$\text{พื้นที่} = -0.002 + 1.049 \text{ นาโนกรัมต่อ 5 ไมโครลิตร (เบซิล เมอคิวริกคลอไรด์)}$$

$$\text{พื้นที่} = -0.005 + 2.041 \text{ นาโนกรัมต่อ 5 ไมโครลิตร (เอธิล เมอคิวริกคลอไรด์)}$$

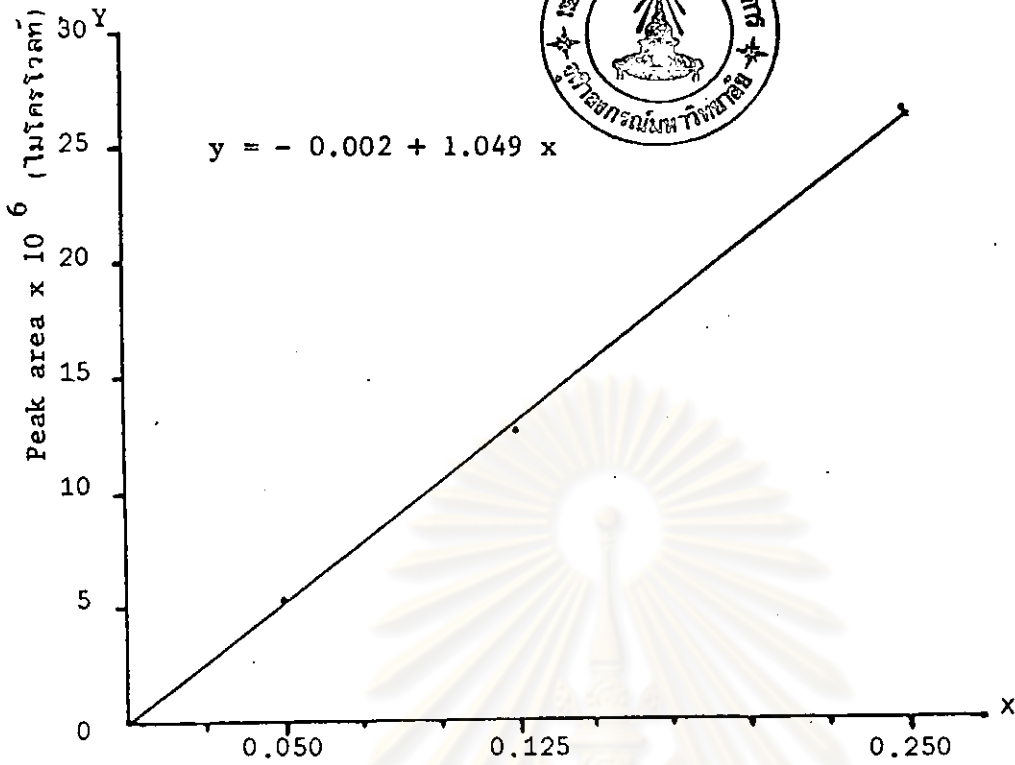


รูปที่ 12 ก แสดงขั้นตอนในการสะกัดโปรตีนทรียีนในหอยแมลงภู



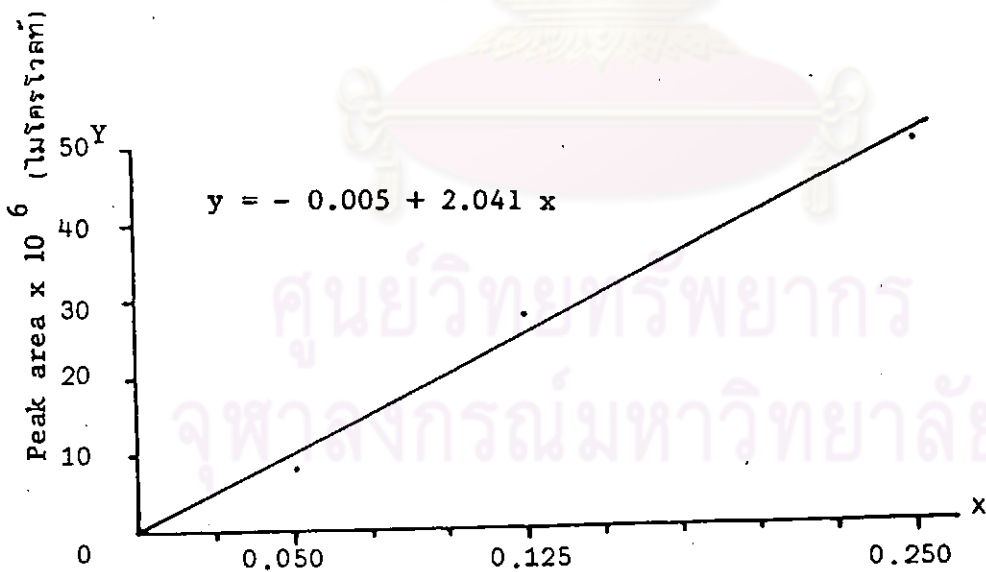


รูปที่ 12 แสดงการแยกกันของ peak เมธิลเมอร์คิวริกคลอไรด์ (4.01 นาที)  
เอธิลเมอร์คิวริกคลอไรด์ (7.07 นาที) และ internal standard  
(21.97 นาที)



เมริลเมอคิวริกคลอไรด์ (นาโนกรัม/5 ไมโครลิตร)

รูปที่ 13 แสดงเส้นมาตรฐานของเมริลเมอคิวริกคลอไรด์ที่ใช้ในการวิเคราะห์ตัวอย่างน้ำ



เอริลเมอคิวริกคลอไรด์ (นาโนกรัม/5 ไมโครลิตร)

รูปที่ 14 แสดงเส้นมาตรฐานของเอริลเมอคิวริกคลอไรด์ในการวิเคราะห์ตัวอย่างน้ำ

ส่มการนี้ได้จากสารละลายมาตรฐานเข้มข้น 0.050-0.250 นาโนกรัมต่อ

5 ไมโครลิตร

ค่าสัมประสิทธิ์ของค่าสหสัมพันธ์ ( $r$ ) = 0.999, 0.994 ตามลำดับ

ค่าสัมประสิทธิ์ของการตัดลิไนจ ( $r^2$ ) = 99.88%, 98.76% ตามลำดับ

ทำการพิสูจน์ค่า  $r$  และ  $B$  เช่นเดียวกับข้อ 4.6.1

4.7.4.2 กราฟของสารละลายมาตรฐานในการวิเคราะห์ปริมาณ

ปรอทอินทรีย์ในหอยแมลงภู

ตัวอย่างส่มการดังนี้ (แสดงในรูปที่ 15-16)

พื้นที่ =  $-0.011 + 1.518$  นาโนกรัมต่อ 5 ไมโครลิตร ( เมธิลเมอร์คิวรคคลอไรด์)

พื้นที่ =  $-0.021 + 3.111$  นาโนกรัมต่อ 5 ไมโครลิตร ( เอธิลเมอร์คิวรคคลอไรด์)

ส่มการนี้ได้จากสารละลายมาตรฐานเข้มข้น 0.050-0.500 นาโนกรัมต่อ

5 ไมโครลิตร

ค่าสัมประสิทธิ์ของค่าสหสัมพันธ์ ( $r$ ) = 1.000, 1.000 ตามลำดับ

ค่าสัมประสิทธิ์ของการตัดลิไนจ ( $r^2$ ) = 99.97%, 99.94% ตามลำดับ

ทำการพิสูจน์ค่า  $B$  เช่นเดียวกับข้อ 4.6.1

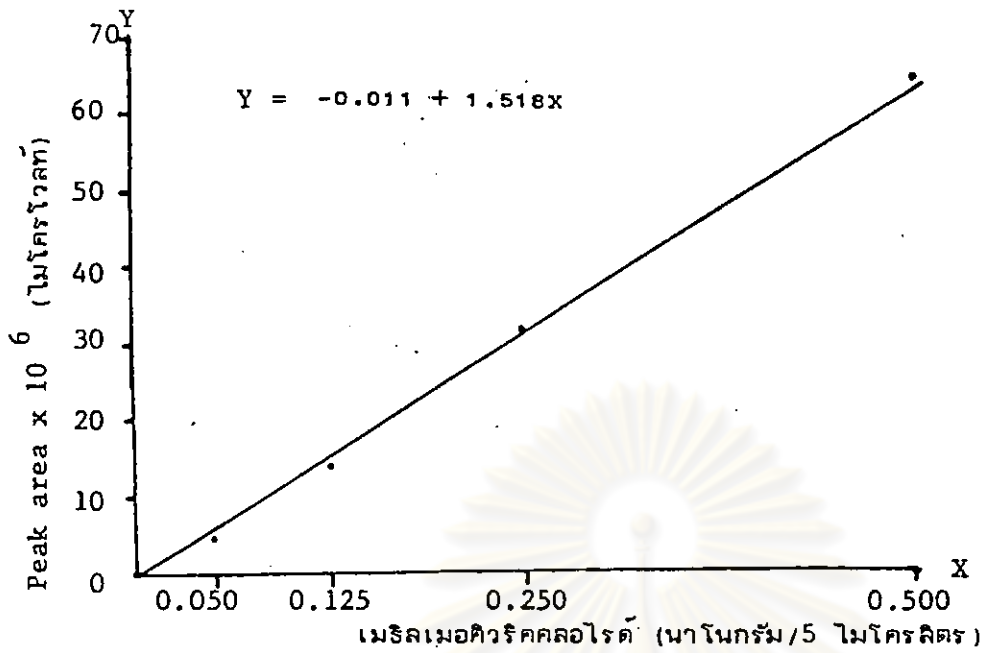
ขีดจำกัดในการวิเคราะห์ปริมาณ (detection limit) ปรอทอินทรีย์แสดงดังตารางที่ 6ก และตารางที่ 38 แสดง retention time

ตารางที่ 6กแสดง detection limit ของการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์ในหอยแมลงภู

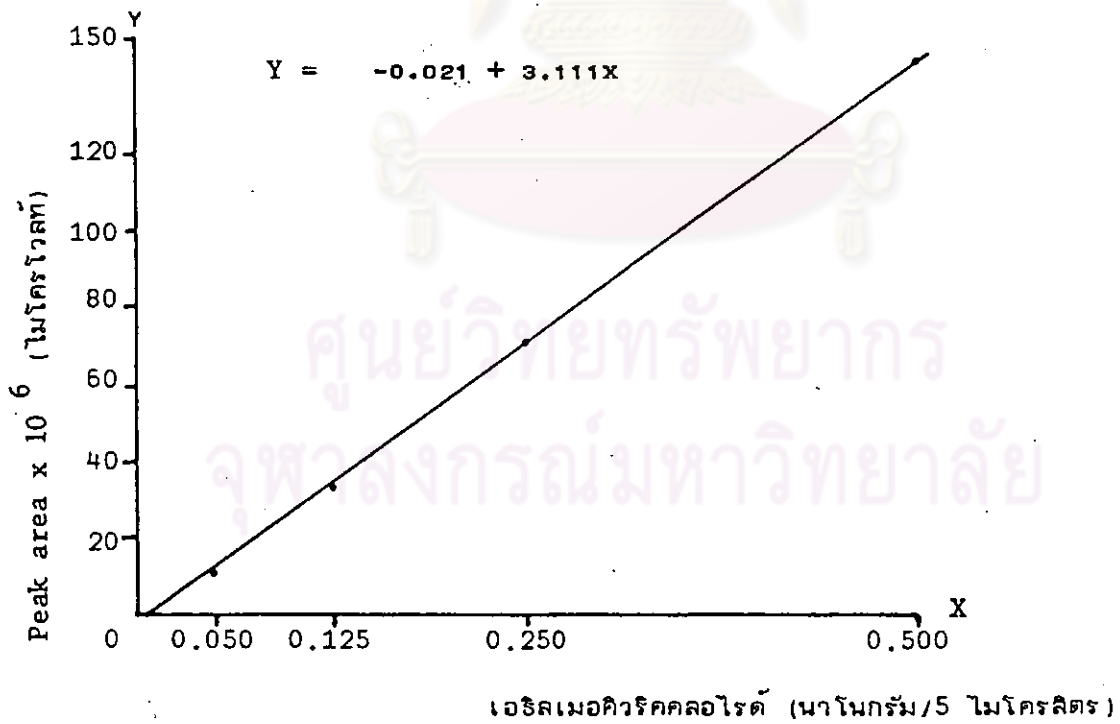
นาโนกรัม/5 ไมโครลิตร	$\text{CH}_3\text{HgCl}$ (Peak area $\pm$ S.D. $\times 10^{-6}$ $\mu\text{V}/\text{min}$ )	$\text{C}_2\text{H}_5\text{HgCl}$ (Peak area $\pm$ S.D. $\times 10^{-6}$ $\mu\text{V}/\text{min}$ )
0.050	51468 $\pm$ 16794	100119 $\pm$ 27015
0.125	167270 $\pm$ 28745	333060 $\pm$ 90169
0.250	380091 $\pm$ 54130	716632 $\pm$ 169792
0.500	888871 $\pm$ 170854	1492734 $\pm$ 321433

หมายเหตุ

N = 12



รูปที่ 15 แสดง เส้นมาตรฐานของ เมธิลเมอควิรคคโลไรด์ที่ใช้ในการวิเคราะห์ตัวอย่าง หอยแมลงภู่



รูปที่ 16 แสดง เส้นมาตรฐานของ เอธิลเมอควิรคคโลไรด์ที่ใช้ในการวิเคราะห์ ตัวอย่างหอยแมลงภู่

#### 4.7.5 การวัดค่าความแม่นยำ (precision) ของเครื่องก๊าซโครมาโตกราฟฟี

ใช้สารละลายมาตรฐานปรอทอินทรีย์เข้มข้น 0.125 นาโนกรัมต่อ 5 ไมโครลิตร ได้ผลดังตารางที่ 7

ตารางที่ 7 แสดง precision ของเครื่องแก๊สโครมาโตกราฟฟีที่ใช้วิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์.

จำนวนซ้ำ	Peak area(CH <sub>3</sub> HgCl) (x10 <sup>-6</sup> μV/min.)	Peak area (C <sub>2</sub> H <sub>5</sub> HgCl) (x10 <sup>-6</sup> μV/min.)
1	359483	674812
2	381288	677098
3	361547	607739
4	351251	663226
5	373347	699946
ค่าเฉลี่ย	365383	664564
S.D.	11892	34442
RSD.	3.25%	5.18%

#### 4.7.6 การวัดการคืนกลับ (recovery)

##### 4.7.6.1 สำหรับการวิเคราะห์สารปรอทอินทรีย์ในตัวอย่างน้ำ

เตรียม pooled sample ขึ้นมาแบ่งเป็นชุด ก ผ่านขั้นตอนการสกัดตามปกติ ส่วนชุด ข ก่อนผ่านขั้นตอนการสกัดเติมสารละลายมาตรฐานปรอทอินทรีย์ที่ทราบปริมาณลงไป (เมธิลและ เอธิล เมอควิรคัลลอไรด์ 0.125 ไมโครกรัม) ทำการคำนวณ % recovery เช่นเดียวกับข้อที่ 4.6.4.1 ผลที่ได้ดังตารางที่ 8

ตารางที่ 8 แสดง recovery ของการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์ในตัวอย่างน้ำ

Peak area CH <sub>3</sub> HgCl (x10 <sup>-6</sup> μV/min.)		Peak area C <sub>2</sub> H <sub>5</sub> Cl (x10 <sup>-6</sup> μV/min.)		นาโนกรัม/5ไมโครลิตร ในข้อ ก(1)		นาโนกรัม/5ไมโครลิตร ในข้อ ข (3)		นาโนกรัม/5ไมโครลิตร ที่เติมลงไป (2)		% recovery	
น้ำตัวอย่าง (ก)	น้ำตัวอย่าง + ปรอท (ข)	น้ำตัวอย่าง	(ก) น้ำตัวอย่าง + ปรอท (ข)	เมธิล	เอธิล	เมธิล	เอธิล	เมธิล	เอธิล	เมธิล	เอธิล
ND	418673	ND	949402	ND	ND	0.112	0.122	0.125	0.125	89.57	97.60
ND	439607	ND	892138	ND	ND	0.116	0.117	0.125	0.125	92.80	93.60
ND	427046	ND	863956	ND	ND	0.114	0.115	0.125	0.125	91.20	92.00
ND	420543	ND	835474	ND	ND	0.113	0.112	0.125	0.125	90.40	89.60

	เมธิลเมอคิวรี	เอธิลเมอคิวรี
% recovery เฉลี่ย	91.00	93.20
ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (S.D.)	1.37	3.36
ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์ (RSD)	1.50 %	3.61 %
range of % recovery	89.57% ถึง 92.80%	89.60 % ถึง 97.60%

ศูนย์วิจัยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

- 4.2.6.2 สำหรับภาควิเคราะห์ผลารปรอทอินทรีย์ของตัวอย่างหอย  
เตรียมโดยวิธีสกัดการเดียวกับหัวข้อที่ 4.6.4.1 ผลที่ได้  
ดังตารางที่ 9



ศูนย์วิทยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ตารางที่ 9 แสดง recovery ของการวิเคราะห์ปริมาณปรอทอินทรีย์ในตัวอย่างหอยแมลงภู

Peak area CH <sub>3</sub> HgCl (x10 <sup>-6</sup> μV/min)		Peak area C <sub>2</sub> H <sub>5</sub> Cl (x10 <sup>-6</sup> μV/min)		นาโนกรัม/5ไมโครลิตร ในข้อ ก(1)		นาโนกรัม/5ไมโครลิตร ในข้อ ข (3)		นาโนกรัม/5ไมโครลิตร ที่เติมลงไป (2)		% recovery	
หอย (ก)	หอย+ ปรอท (ข)	หอย (ก)	หอย + ปรอท(ข)	เมธิล	เอธิล	เมธิล	เอธิล	เมธิล	เอธิล	เมธิล	เอธิล
0.194825	725162	ND	893692	0.068	ND	0.173	0.117	0.125	0.125	89.64	93.60
0.200670	714737	ND	860718	0.069	ND	0.171	0.115	0.125	0.125	88.14	92.00
0.196773	697719	ND	849764	0.068	ND	0.168	0.114	0.125	0.125	87.05	90.91
0.185084	671351	ND	846155	0.066	ND	0.162	0.113	0.125	0.125	84.82	90.40

	เมธิลเมอคิว	เอธิลเมอคิว
% recovery เฉลี่ย	87.41	91.73
ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (S.D.)	2.03	1.42
ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐานสัมพัทธ์ (RSD)	2.32%	1.55%
range of % recovery	89.64% ถึง 89.64%	90.40% ถึง 93.60%

ศูนย์วิจัยทรัพยากร  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย