



บทที่ 3

## วัสดุและวิธีวิจัย

### วัสดุ

#### 1. ตัวอย่าง

1.1 ยาบำรุงเลือดแผนโบราณ สุ่มซื้อจากร้านขายยาในกรุงเทพมหานคร และนครราชสีมา 19 ชื่อการค้า ๆ ละ 3 ตัวอย่าง (ตารางที่ 15)

1.2 สมุนไพรบำรุงเลือด ซื้อจากร้านขายยาในกรุงเทพมหานคร 3 ร้าน ร้านละ 30 ชนิด เป็นชนิดที่นิยมใช้เป็นส่วนประกอบในยาบำรุงเลือดแผนโบราณซึ่งรวบรวมโดย กองวิจัยทางแพทย์ กรมวิทยาศาสตร์การแพทย์ กระทรวงสาธารณสุข แสดงในภาคผนวก (กองวิจัยทางแพทย์, 2529) (ตารางที่ 13)

#### 2. สารเคมีสำหรับการวิเคราะห์ปริมาณธาตุเหล็ก

2.1 สารละลายมาตรฐานเหล็กสำหรับ Atomic absorption spectrophotometry, Fe 1.000 มก./มล. ของ Farmitalia Carlo Erba

2.2 Hydrochloric acid 37%, A.R. ของ E. Merk

2.3 Nitric acid 70%, A.R. ของ British Drug House

#### 3. สารเคมีสำหรับการวิเคราะห์ปริมาณกรดโฟลิก

3.1 Ascorbic acid, A.R. ของ E. Merk

3.2 Chicken Pancreas ของ Difco Laboratories

3.3 Concentrated sulfuric acid, Lab. grade

3.4 Disodium hydrogen phosphate ( $\text{Na}_2\text{HPO}_4$ ), A.R.

3.5 Ethanol

3.6 Pteroylglutamic acid No. F-7876 (Sigma Chemical Co.)

3.7 Lysol

3.8 Potassium dichromate, Lab. grade

3.9 Sodium dihydrogen phosphate dihydrate ( $\text{NaH}_2\text{PO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ ), A.R.

3.10 Sodium hydroxide, A.R.

3.11 Tween 80

## 3.12 Gardinol Type Detergents (Teepol)

4. เชื้อ *Lactobacillus casei*, ATCC (American Type Culture Collection) No. 7469, จาก The American Type Collection, 2112 M. Street, Washington, D.C.

5. อาหารเลี้ยงเชื้อ (Bacto Micro Inoculum Broth) ของ Difco Laboratories

6. อาหารเลี้ยงเชื้อสำหรับการวิเคราะห์กรดโฟลิก (Folic acid Casei Medium) ของ Difco Laboratories

7. เครื่องมือที่ใช้ในการวิเคราะห์ธาตุเหล็ก

7.1 เครื่องชั่งของ Mettler H 311

7.2 Atomic absorption spectrophotometer ของ Shimadzu AA-650

7.3 เตาเผา (Muffle furnace) ของ Gallen Kamp

7.4 เครื่องอังน้ำ ของ Herreus

7.5 เตาไฟฟ้า

8. เครื่องมือที่ใช้ในการวิเคราะห์กรดโฟลิก

8.1 เครื่องชั่ง ของ Mettler H 16

8.2 หม้อนิ่งอัดไอ (Prestige)

8.3 Automatic syringe

8.4 เครื่องหมุนเหวี่ยง ของ International Portable Refrigerated Centrifuge, Model PR-2

8.5 ตูเย็นและตู้แช่แข็ง

8.6 ตู้บ่มเชื้อของ Thelco, Model 6M

8.7 ตู้อบ ของ Thelco, Model 17

8.8 Micropipetting system ของ Eppendorf

8.9 เครื่องผสม ของ Vortex-Genie Scientific Industries Supplies

8.10 Nephelometer ของ Bausch & Lomb.

## 8.11 pH meter ของ Beckman

วิธีดำเนินการวิจัย

1. การวิเคราะห์ปริมาณธาตุเหล็ก (Clegg et al., 1981; Wattanapenpaiboon, 1986)

น้ำที่ใช้ตลอดการวิเคราะห์ เป็นชนิดที่กำจัดไอออนและกลั่น 2 ครั้ง เครื่องแก้วและภาชนะใส่ตัวอย่างจะต้องผ่านการแช่ใน 10% ของกรดไฮโดรคลอริกค้างคืนและล้างหลาย ๆ ครั้งด้วยน้ำที่ปราศจากไอออนและกลั่น 2 ครั้ง เพื่อไม่ให้มีธาตุเหล็กปนเปื้อน

## 1.1 ตัวอย่างที่เป็นผงแห้ง

ซึ่งผงยาที่บดละเอียดแล้ว ให้น้ำหนักแน่นอน ประมาณ 2 กรัมใส่ในถ้วยกระเบื้อง นำไปเผาบนเตาไฟฟ้าจนหมดควัน หลังจากนั้นนำไปเผาต่อในเตาเผาอุณหภูมิ 500 องศาเซลเซียส จนได้เถ้าสีเทา (ใช้เวลาประมาณ 12 ชั่วโมง) เถ้าที่ได้นำมาละลายด้วยกรดไฮโดรคลอริก 10% 5 มล. แล้วกรองผ่านกระดาษกรองชนิดไม่มีเถ้า (Whatman # 42) ลงในขวดวัดปริมาตร (volumetric flask) ขนาด 50 มล. เติมน้ำจนครบ 50 มล. เก็บสารละลายในขวดโพลีเอทิลีน (polyethylene) แล้วนำไปวัดหาปริมาณธาตุเหล็กด้วยเครื่อง Atomic absorption spectrophotometer

## 1.2 ตัวอย่างที่เป็นยาน้ำ

บีเบตต์ตัวอย่างที่เขย่าให้น้ำยาเข้ากันดีแล้ว 50 มล. ใส่ในบีกเกอร์นำไปประเหยจนแห้งบนเครื่องอังน้ำ เติมกรดไนตริกเข้มข้นลงในตัวอย่างที่แห้งแล้ว 4 มล. ทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง 12 ชั่วโมง หลังจากนั้นนำไปอุ่นบนเครื่องอังน้ำ 4 ชั่วโมง แล้วทิ้งให้เย็น นำสารละลายที่ได้ ใส่ในขวดวัดปริมาตรขนาด 50 มล. เติมน้ำจนครบ 50 มล. ถ้าสารละลายขุ่นก็กรองด้วยกระดาษกรองชนิดไม่มีเถ้า (Whatman # 42) เก็บสารละลายในขวดโพลีเอทิลีน นำไปวัดหาปริมาณธาตุเหล็กด้วยเครื่อง Atomic absorption spectrophotometer

## 1.3 สารละลายมาตรฐานของธาตุเหล็ก

เตรียมจากสารละลายสต็อกของสารละลายเหล็กเข้มข้น 1000 ส่วนในล้านส่วนใน 10% ของกรดไนตริก ค่าการดูดกลืนแสงของสารละลายมาตรฐาน ตรวจวัดโดยเครื่อง Atomic absorption spectrophotometer ภายใต้อุปกรณ์ดังนี้

Lamp Fe Current	8 mA.
Wavelength	248.3 nm.
Spectral band pass	0.2 nm.

Air/Acetylene	10 L/min/2 L/min
Burner height	2 mm.
Flame stoichiometry	oxidizing

สร้างกราฟมาตรฐานแสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นของเหล็กในสารละลายและค่าการดูดกลืนแสง แล้วหาความเข้มข้นของสารละลายเหล็กตัวอย่างโดยอาศัยกราฟมาตรฐานนี้

2. การวิเคราะห์ปริมาณกรดโพลี (สุวิทย์ อารีกุล, 2529; Jansuittivechakul, 1979)

น้ำที่ใช้ตลอดการวิเคราะห์เป็นชนิดที่ปราศจากไอออน และกลั่น 2 ครั้ง เครื่องแก้วทุกชนิดที่ใช้ในการวิเคราะห์ จะต้องผ่านการต้มในสารละลายของสารซักฟอก (Teepol) 1:200 นาน 30 นาที แล้วแช่ในสารละลายคลีนซิง (cleansing solution) ค้างคืน ล้างหลาย ๆ ครั้งด้วยน้ำที่ปราศจากไอออนและกลั่น 2 ครั้ง เพื่อให้ปราศจากฟอสเฟต และโลหะหนัก ซึ่งอาจมีผลต่อการเกิดออกซิเดชันของกรดแอสคอร์บิกในสารละลายบัฟเฟอร์

### 2.1 การเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ (Maintenance medium)

ละลายอาหารเลี้ยงเชื้อ 18.5 ก. ในน้ำ 500 มล. โดยอุ่นเล็กน้อย กรองผ่านกระดาษกรอง บีบอัดสารละลายนี้ใส่ในหลอดที่มีฝาปิด 50 หลอด ๆ ละ 10 มล. ปิดฝาหลอด แล้วนำไปนึ่งภายใต้ความดัน 15 ปอนด์/นิ้ว<sup>2</sup> อุณหภูมิ 121°C นาน 5 นาที ทิ้งให้เย็น ปิดฝาให้แน่นนำไปบ่มในตู้บ่มเชื้อ 37°C ค้างคืน ตรวจจุดตอนเช้าวันรุ่งขึ้นถ้าสารละลายใสแสดงว่าไม่มีแบคทีเรียปนเปื้อนนำไปเก็บในตู้เย็น (4°C)

### 2.2 การเตรียมสต็อกคัลเจอร์ (Stock culture)

เพาะเลี้ยง *Lactobacillus casei* ATCC No. 7469 ในอาหารเลี้ยงเชื้อและเก็บในตู้เย็น (4°C) ทำการถ่ายเชื้อ (subculture) ทุก 2 สัปดาห์ โดยใช้เทคนิคปลอดเชื้อ (aseptic technique) เติมเชื้อตั้งต้น (liquid culture) 1 หยดลงในอาหารเลี้ยงเชื้อใหม่ นำไปบ่มที่อุณหภูมิ 37°C นาน 18 ชั่วโมง แล้วเก็บในตู้เย็น (4°C)

### 2.3 การเตรียมอินนोकูลัม (innoculum)

เตรียมในตอนบ่ายก่อนวันวิเคราะห์ 1 วัน โดยเติมสต็อกคัลเจอร์ 1 หยดลงในอาหารเลี้ยงเชื้อ 10 มล. บ่มเชื้อที่ 37°C นาน 18 ชั่วโมง ใช้เชื้อที่บ่ม 18 ชั่วโมงนี้ 0.5 มล. เติมนลงในอาหารเลี้ยงเชื้อ 10 มล. บ่มที่ 37°C นาน 6 ชั่วโมง อินนोकูลัมที่ใช้ในการวิเคราะห์ เรียกว่า "L.C." (*Lactobacillus casei*) จะเตรียมโดยเติม 0.05 มล. ของเชื้อที่บ่ม 6 ชั่วโมงลงในอาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้วิเคราะห์ (basal medium) 18 มล. ใช้อินนोकูลัมครั้งละ 1 หยด เติมในแต่ละขวดที่ใช้วิเคราะห์

### 2.4 การเตรียมสารละลายบัฟเฟอร์ที่มีกรดแอสคอบิก

สารละลายนี้จะต้องเตรียมขึ้นใหม่ ๆ ทุกครั้ง ทำโดยละลายกรดแอสคอบิก 150 มก. ในสารละลายบัฟเฟอร์ พีเอช 6.1 100 มล.

### 2.5 การเตรียมสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ พีเอช 6.1

2.5.1 สารละลายกรด 0.2 โมล เตรียมโดยละลายโซเดียม-ไดไฮโดรเจน ฟอสเฟต ไดไฮเดรต ( $\text{NaH}_2\text{PO}_4 \cdot 2\text{H}_2\text{O}$ ) 31.2 ก. ในน้ำแล้วปรับปริมาตรด้วยน้ำจนครบ 1 ล.

2.5.2 สารละลายด่าง 0.2 โมล เตรียมโดยละลายไดโซเดียมไฮโดรเจนฟอสเฟต ( $\text{Na}_2\text{HPO}_4$ ) 28.4 ก. ในน้ำแล้วปรับปริมาตรด้วยน้ำจนครบ 1 ล.

นำสารละลายข้อ 2.5.1 มา 212.5 มล. ผสมกับสารละลายข้อ 2.5.2 37.5 มล. แล้วปรับปริมาตรให้ครบ 1 ล. ด้วยน้ำ สารละลายควรมีพีเอช 6.1 เก็บสารละลายนี้ที่อุณหภูมิห้อง

### 2.6 การเตรียมคอนจูเกส (conjugase)

ใช้ตับอ่อนของไก่ที่แห้งสนิท (desiccated chicken pancreas) ของ "Difco" 300 มก. ละลายในน้ำ 100 มล. นำไปปั่นในเครื่องหมุนเหวี่ยง 2,500 รอบ/นาที นาน 10 นาที เก็บเอาเฉพาะส่วนใส

### 2.7 การเตรียมสารละลายคลีนซิง

ใช้โพแทสเซียมไดโครเมต 10 ก. ละลายในน้ำ 75 มล. และเติมกรดซัลฟูริกเข้มข้น 25 มล. ลงช้า ๆ ผลมให้เข้ากัน

## 2.8 การเตรียมตัวอย่าง

### 2.8.1 ตัวอย่างที่เป็นยาน้ำ

ปิเปตตัวอย่างที่เขย่าให้น้ำยาเข้ากันดีแล้ว 2 มล. มาเจือจางด้วยสารละลายฟอสเฟตบัฟเฟอร์ที่มีกรดแอสคอบิก จนได้ปริมาตร 20 มล. นำไปนึ่งฆ่าเชื้อภายใต้ความดัน 15 ปอนด์/นิ้ว<sup>2</sup> อุณหภูมิ 121°C นาน 5 นาที นำไปปั่นในเครื่องหมุนเหวี่ยงที่ 2,500 รอบ/นาที นาน 10 นาที เก็บเอาเฉพาะส่วนใสมา 5 มล. เรียกว่าส่วน "อ" (อิสระ) นำไปแช่แข็งจนกว่าจะใช้วิเคราะห์ ส่วนใสอีก 9 มล. นำมาเติมคอนจูเกส 1 มล. และโกลูอิน 0.5 มล. เพื่อปิดฝาหน้าของสารละลาย นำไปปั่นที่อุณหภูมิ 37°C นาน 16 ชม. แล้วนำมาต้มบนเครื่องอังน้ำ นาน 10 นาที และปั่น 2,500 รอบ/นาที นาน 10 นาที เก็บเอาเฉพาะส่วนใสมาแช่แข็งจนกว่าจะใช้วิเคราะห์ เรียกส่วนนี้ว่า "ล" (สังยุค) ในการวิเคราะห์

### 2.8.2 ตัวอย่างที่เป็นผงแห้ง

นำตัวอย่างมาบดให้ละเอียดซึ่งตัวอย่างให้ทราบน้ำหนักแน่นอน ประมาณ 2 ก. เจือจางด้วยน้ำ 20 มล. นำไปปั่นในเครื่องหมุนเหวี่ยงที่ 2,500 รอบ/นาที นาน 10 นาที ปิเปตส่วนใสมา 2 มล. แล้วดำเนินการต่อไปเช่นเดียวกับการเตรียมตัวอย่างที่เป็นยาน้ำ

## 2.9 การเตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการวิเคราะห์กรดโฟลิก (เข้มข้น เป็น 2 เท่า)

นำอาหารเลี้ยงเชื้อ Folic Acid Casei Medium 9.4 ก. มาละลายในน้ำ 100 มล. เติม Tween 80 1 หยด (เพื่อลดแรงตึงผิวของสารละลาย) อุ่นสารละลายนาน 1 นาที แล้วปล่อยให้เย็นเท่าอุณหภูมิห้อง เติมกรดแอสคอบิก 50 มก. คนให้ละลาย แล้วกรองผ่านกระดาษกรอง ใช้ automatic syringe แบ่งอาหารเลี้ยงเชื้อนี้ลงในหลอดที่ใช้วิเคราะห์ หลอดละ 3 มล.

## 2.10 การเตรียมสารละลายกรดโฟลิกมาตรฐาน ( $1.0 \times 10^{-5}$ ก./มล.)

ชั่งกรดโฟลิกมาตรฐาน 100 มก. นำมาละลายในน้ำ 20 มล. แล้วค่อย ๆ เติมสารละลายโซเดียมไฮดรอกไซด์ลงไปช้า ๆ จนได้สารละลายสีเหลืองใส ปรับปริมาตรด้วยน้ำเป็น 100 มล. จะได้สารละลายเข้มข้น  $1.0 \times 10^{-3}$  ก./มล. นำสารละลายนี้มา 1 มล. ใส่ในขวดปรับปริมาตรขนาด 100 มล. ปรับปริมาตรด้วยเอซิลแอลกอฮอล์ 20% ให้เป็น 100 มล. จะได้สารละลายที่มีความเข้มข้น  $1.0 \times 10^{-5}$  ก./มล. แบ่งสารละลายนี้ใส่หลอดเล็ก ๆ 60 หลอด เก็บที่  $-20^{\circ}\text{C}$

2.11 การเตรียมสารละลายกรดฟอสฟอริกมาตรฐาน  $1.0 \times 10^{-9}$  ก./มล. และ  $1.0 \times 10^{-10}$  ก./มล. (สารละลายนี้ต้องเตรียมขึ้นใหม่ ๆ ก่อนใช้)

นำสารละลายกรดฟอสฟอริกมาตรฐาน ( $1.0 \times 10^{-5}$  ก./มล.) ที่แช่แข็งไว้เมื่อปล่อยให้ละลายแล้ว บีบเปิดมา 1 มล. ใส่ในขวดปรับปริมาตรขนาด 100 มล. เติมน้ำให้ครบ 100 มล. จะได้สารละลายที่มีความเข้มข้น  $1.0 \times 10^{-7}$  ก./มล.

สารละลายกรดฟอสฟอริกเข้มข้น  $1.0 \times 10^{-9}$  ก./มล. เตรียมโดยบีบเปิดสารละลายกรดฟอสฟอริกเข้มข้น  $1.0 \times 10^{-7}$  ก./มล. 1 มล. ใส่ในขวดปรับปริมาตรขนาด 100 มล. เติมน้ำให้ครบ 100 มล. แล้วบีบเปิดสารละลายที่มีความเข้มข้น  $1.0 \times 10^{-9}$  ก./มล. นี้มา 10 มล. เติมน้ำให้ครบ 100 มล. ในขวดปรับปริมาตร จะได้สารละลายที่มีความเข้มข้น  $1.0 \times 10^{-10}$  ก./มล.

## 2.12 วิธีการวิเคราะห์ปริมาณกรดฟอสฟอริก

2.12.1 เตรียมขวดสำหรับวิเคราะห์สารละลายกรดฟอสฟอริกมาตรฐาน โดยให้หมายเลขและเตรียมสารละลายมาตรฐานความเข้มข้นต่าง ๆ ด้วยการเติมน้ำ เติมสารละลายมาตรฐานเข้มข้น  $1.0 \times 10^{-9}$  ก./มล. และ  $1.0 \times 10^{-10}$  ก./มล. ตามปริมาตรที่แสดงในตารางที่ 6

2.12.2 ให้หมายเลขขวดที่ใช้วิเคราะห์สารละลายตัวอย่าง และเติมน้ำตามปริมาตรที่แสดงในตารางที่ 7

2.12.3 เติมหอาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการวิเคราะห์ (ดูข้อ 2.9) โดยใช้ automatic syringe ขวดละ 3 มล.

2.12.4 เตรียมหลอดสารละลายเชื้อ โดยใช้หลอดขนาด 25 มล. เติมน้ำ 9 มล. และอาหารเลี้ยงเชื้อที่เข้มข้น 2 เท่า อีก 9 มล. ทำเครื่องหมาย "L.C."

2.12.5 ปิดฝาขวดที่ใช้วิเคราะห์ทั้งหมด รวมทั้งหลอด "L.C." นำไปนิ่งในหม้อนึ่งอัดไอ ภายใต้ความดัน 15 ปอนด์/นิ้ว<sup>2</sup> อุณหภูมิ  $121^{\circ}\text{C}$  นาน 5 นาที ปล่อยให้เย็น ปิดฝาให้แน่น

2.12.6 บีบเปิดสารละลายตัวอย่างที่แช่แข็งไว้ แล้วปล่อยให้ละลายที่อุณหภูมิห้อง ด้วยไมโครบีเบตต์ เติมลงในขวดที่ใช้วิเคราะห์โดยใช้เทคนิคปลอดเชื้อ

2.12.7 เตรียมอินนอคูลัมโดยใช้เชื้อที่บ่มนาน 6 ชม. (ดูข้อ 2.3) เติมลงในขวด "L.C." ใช้อินนอคูลัมนี้เติมลงในขวดที่ใช้วิเคราะห์ขวดละ 1 หยด ยกเว้นขวดควบคุมโดยใช้เทคนิคปลอดเชื้อ แล้วนำไปบ่มในตู้บ่มเชื้ออุณหภูมิ  $37^{\circ}\text{C}$  นาน 40-48 ชม.

ตารางที่ 6 ปริมาณสารละลายในขวดวิเคราะห์มาตรฐาน

หมายเลข	จำนวนขวด	ความเข้มข้น สุดท้าย ไมโครกรัม/มล.	สารละลายมาตรฐานกรดฟอสฟอริก (มล.)		ปริมาตรน้ำ มล.
			$1.0 \times 10^{10}$ ก./มล.	$1.0 \times 10^{-9}$ ก./มล.	
ควบคุม	1	0	-	-	3.0
0	3	0	-	-	3.0
1	3	5	0.3	-	2.7
2	3	10	0.6	-	2.4
3	3	20	1.2	-	1.8
4	3	40	2.4	-	0.6
5	3	70	0.2	0.4	2.4
6	3	100	-	0.6	2.4
7	3	150	-	0.9	2.1
8	3	200	-	1.2	1.8
9	3	400	-	2.4	0.6



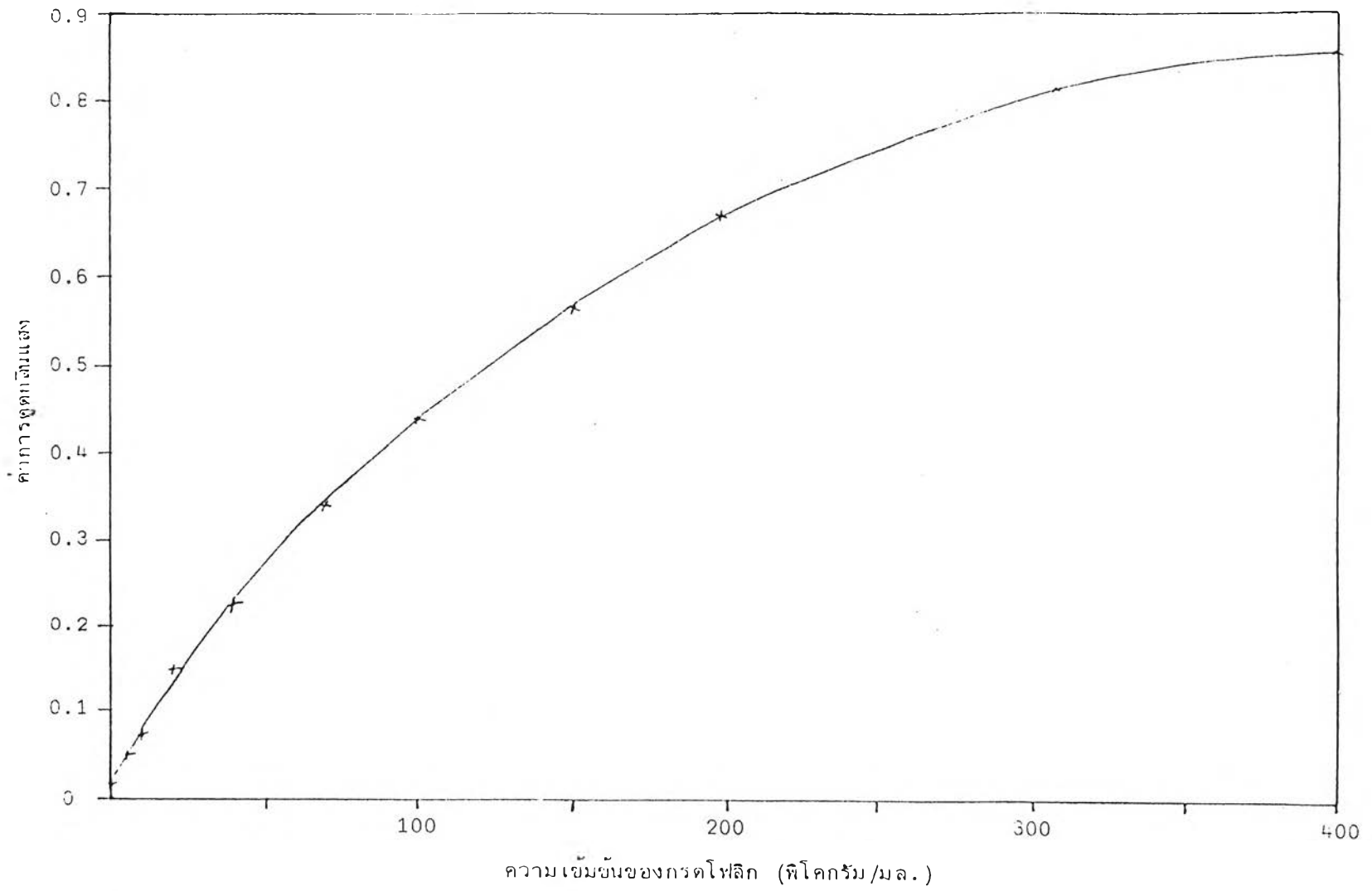
ตารางที่ 7 ปริมาณสารละลายในขวดวิเคราะห์ตัวอย่าง

ตัวอย่าง	ขวดหมายเลข (ซ้ำสอง)	ปริมาตรน้ำ (มล.)	ตัวอย่างที่เตรียม โดยไม่ใส่คอนจูเกส (มล.)	ตัวอย่างที่เตรียม โดยใส่คอนจูเกส (มล.)
1	อ1	2.95	0.05	-
	อ1	2.90	0.10	-
	ส1	2.95	-	0.05
	ส1	2.90	-	0.10
2	อ2	2.95	0.05	-
	อ2	2.90	0.10	-
	ส2	2.95	-	0.05
	ส2	2.90	-	0.10
.				
.				
.				

หมายเหตุ : เติมตัวอย่างหลังจากนึ่งฆ่าเชื้ออาหารเลี้ยงเชื้อที่ใช้ในการวิเคราะห์แล้ว

2.18.8 วัดความขุ่น (ค่าการดูดกลืนแสง) ของเชื้อที่เจริญแต่ละขวดโดยใช้เครื่อง Nephelometer ที่ความยาวคลื่น 645 นาโนเมตร

2.12.9 สร้างกราฟมาตรฐาน แสดงความสัมพันธ์ระหว่างความเข้มข้นและค่าการดูดกลืนแสงของสารละลาย แล้วหาความเข้มข้นของกรดโพลีในตัวอย่างโดยอาศัยกราฟมาตรฐานนี้



ภาพที่ 4 กราฟมาตรฐานกรดฟอสฟอริก