

## เอกสารอ้างอิง

### ภาษาไทย

เกษร จันทร์คิริ. เลือด祀ภาพของเจลจากต้นว่านหางจรเข้ในประเทศไทยและยา  
เตรียมขี้ผึ้ง (ปีการศึกษา 2528-2530) สาขาวิชาเภสัชกรรม จุฬาลงกรณ์  
มหาวิทยาลัย. วิทยานิพนธ์ปริญญามหาบัณฑิต จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย, 2531.

ชิตา トイจิรากร. อาหารและการเจริญเติบโตของแบคทีเรีย. ใน เภสัชจุลชีววิทยา.  
หน้า 30-36. กรุงเทพมหานคร : ภาควิชาจุลชีววิทยา คณะเภสัชศาสตร์  
มหาวิทยาลัยมหิดล, 2531.

นันทวน บุณยะประภัค. ข่าวเกี่ยวกับตลาดสมุนไพร. กรุงเทพมหานคร : หน่วย  
ข้อมูลสมุนไพร คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยมหิดล, 2533 (อัดสำเนา)

—————. บรรณาธิการ. ก้าวไปกับสมุนไพร. กรุงเทพมหานคร : ศูนย์ข้อมูล  
สมุนไพร คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยมหิดล, 2529.

เยาวเรศ นาคแจ้ง. ว่าנהางจะระเข้. ใกล้หมู่ 11 (กุมภาพันธ์ 2530) :  
11-12.

วิทยาศาสตร์บริการ, กรม. ว่าנהางจะระเข้ : สมุนไพรเมืองหัวรรย์. ข่าวกรม  
วิทยาศาสตร์บริการ 105 (พฤษภาคม 2527) : 13-15.

วิภา สุทธิคิริ. คุณสมบัติและประโยชน์ของสมุนไพรว่านหางจะระเข้. วารสารแพทย์  
นารี 26 (ธันวาคม 2527) : 15-20.

สมพล ประคงพันธ์, บรรณาธิการ. การพัฒนาตัวรับยาหน้า. กรุงเทพมหานคร :  
คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยมหิดล, 2529.

ลิริพร บูรพาเดช. รูปแบบยาเตรียม. พิมพ์ครั้งที่ 3. เชียงใหม่ : ภาควิชาเภสัช-  
กรรม คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่, 2528.

สุจิตต์ ภิรมย์ศรี. คนไทยกับวันแห่งจระเข้พิษกระล่อนโลก. ไทยรัฐ (13 พฤษภาคม  
2533) : 10.

สุกิน ศิริไพรawan และ ฤทธิ เสาวคนธ์. เภสัชอุตสาหกรรม 1. กรุงเทพมหานคร :  
ก. การพิมพ์, 2526.

สุชิ เวคุวาก yan nath. เทคนิคการตั้งตัวรับยาเตรียม. กรุงเทพมหานคร : ส้านัก  
พิมพ์จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย, 2530.

สุพจน์ อัศวพันธุ์ชัยนกุล, บรรณาธิการ. คู่มือวันแห่งจระเข้พิษมนุ่นไพรหมัดจรรยาจาก  
ธรรมชาติ. พิมพ์ครั้งที่ 4. กรุงเทพมหานคร : บริษัท เอดิลัน เพรส  
โปรดักส์ จำกัด, 2530.

อุตสาหกรรม, กระทรวง. มาตรฐานผลิตภัณฑ์อุตสาหกรรม : เครื่องสำอาง.  
กรุงเทพมหานคร : โรงพิมพ์ครุสภา, 2519.

### ภาษาอังกฤษ

Ando, H., Asano, T., and Tsuchiya, N. Cosmetics for skin  
care. Japan. 7744,375, 1977. Chemical Abstracts  
88(1978) : 65874Z

Anonymous. Aloe vera L. and Its Products : Applications and Nomenclature. Cosmetics and Toiletries 78(June 1983) : 99-100, 103-104.

Bader, S., Cozzi, R., and Cozzoli, O. Natural hydroxyanthracenic polyglycosides as sunscreens. Cosmetics and Toiletries 96 (October 1981) : 68-74.

Benson, R.C. Aloe vera, The Wonder Plant. Drug Cosmet. Ind. 131 (December 1982) : 46, 48, 84.

Cooper, J.W., and Gunn, C. Dispensing for Pharmaceutical Students. 12th ed. London : Pitman Medical Publishing Ltd., 1975

Daniels, F., and Alberty, R.A. Physical Chemistry. 2nd. ed. New York : John Wiley and Sons, Inc., 1961.

deNavarre, M.G., ed. Sun Products Formulary. Cosmetics and Toiletries 98 (March 1983) : 102, 106.

Flagg, J. Aloe vera gel in dermatological preparations. Am. Perfumer Aromat. 74(1959) : 4, 27-8. Chemical Abstracts 54(1960) : 1808f.

Fox, C. Skin Care Patent and Literature Review 1987-1988. Cosmetics and Toiletries 104(March 1989) : 83-108.

Gans, E.H., Penicnak, A.J., and Zeffren, E. Sun Products  
Formulary. Cosmetics and Toiletries 102(March 1987)  
: 126.

Hoover, J.E. Remington's Pharmaceutical Sciences. 18 th ed.  
Easton Pennsylvania : Mack Publishing company, 1990.

Howard, C.A. Introduction to Pharmaceutical Dosage Forms.  
USA : Lea & Febiger philadelphia, 1981.

Idson, B. Stability Testing of Emulsions. Drug Cosmet. Ind.  
(December 1988) : 35-38, 74.

Jellinek, J.B. Formulation and Function of Cosmetic. 2nd ed.  
New York : John Wiley & Sons Inc, 1970.

Kameyama, S., and Shinho, M. Wound-healing compositions from  
Aloe arborescens extracts. Jpn. Kokai Tokkyo Koho  
79,151,133, 1979. Chemical Abstracts 93(1980) : 13075y.

Lachman, and Lieberman. The Theory and Practice of Industrial  
Pharmacy. 3rd ed. New York : Lea & Febiger  
Philadelphia, 1986.

Leung, A.Y. Aloe vera in cosmetics. Drug Cosmet. Ind. 120  
(June 1977) : 34-35, 154-155.

6  
\_\_\_\_\_. Aloe vera Standards Should be Meaningful. Drug  
Cosmet. Ind. 132(January 1983) : 39, 80.

Lion Corp. Cosmetics for skin. Jpn. Kokai Tokkyo Koho 80, 104,  
205, 1980. Chemical Abstracts 94(1981) : 20244b.

Martin, B and Linwood, F.T. The Preservation of Aqueous  
Preparations Containing Nonionic Surfactants I. Journal  
of The American Pharmaceutical Association 46(July  
1957) : 422-445.

Master, K. Spray drying-The Unit Operation Today. Ind. Eng.  
Chem. 60(October 1968) : 53-63.

McKeown, E.C. Aloe vera : The Quest for the "Curative" Missing  
Link. Drug Cosmet. Ind. 132(June 1983) : 30-32, 34-35.

Meadows, T.P. Aloe as a humectant in new skin preparations.  
Cosmetics and Toiletries 95(November 1980) : 51-52,  
54-56.

Meadows, T.P. Formulating Cosmetics with Aloe vera. Drug  
Cosmet. Ind. 132(February 1983) : 34, 37-38, 40, 100,  
103.

Medicines Commission British Pharmacopocia. Vol I London : Her  
Majesty's Stationary, 1988.

Morsy, E.M. The Final Technical report on Aloe vera. 3rd. ed.  
Phoenix : United Aloe Technologist Association, 1982.

Myers, G.E., and Pasutto, F.M. Microbial contamination of Cosmetics and Toiletries. Cosmetics and Perfumery 88 (July 1973) : 37-42.

Nitto Electric Industrial Co. Ltd. Topical medications for burns. Jpn. Kokai Tokkyo Koho JP 59, 204, 117, 1983. Chemical Abstracts 102(1985) : 119649h.

Reddy, B.R., Rambhau, D., and Dorle, A.K. Stability testing of o/w emulsions through zeta potential. Cosmetics and Toiletries 96(May 1981) : 45-49.

Rowe, T.D. Effect of Fresh Aloe vera jell in the treatment of third-degree Rontgen reactions on white rat. Am. J. Psychiat. 96(1939) : 371-385. Chemical Abstracts 34(1940) : 7437<sup>1</sup>

Rubel, B.L. Possible Mechanisms of the Healing Actions of Aloe gel. Cosmetics and Toiletries 98(June 1983) : 109, 112-114.

Rufe, R.G. Cellulose polymers in Cosmetics and Toiletries. Cosmetics and Perfumery 90(March 1975) : 93-99.

Smith, I., and Feinberg, J.G. Paper and Thin Layer Chromatography and Electrophoresis. 2nd. ed. London : William clowes & Sons, Limited, 1972.

Smothers, D.L. Aloe ver-The Importance of Processing Drug  
Cosmet. Ind. 132(January 1983) : 40, 77-80.

Stahl, E. Thin Layer Chromatography. Translated by M.R.F.

Ashworth. Singapore : Toppan Printing Co. (s) Pte Ltd.,  
1969.

Suzuki, I. Antiinflammatory agent. Eur. Pat. Appl. 25, 873,  
1981. Chemical Abstracts 95(1981) : 68034f.

Tenenbaum, S. Microbial content of cosmetics and nonsterile  
drugs. Cosmetics and Perfumery 88(February 1973) :  
49-53.

The United States Pharmacopeia. The pharmacopeia of the America  
USP XXII : The national formulary NFXVII. Rockville,  
M.D : United States Pharmacopeial Convention, 1985.

Walker, S., and Straw, H. Spectroscopy. Vol II : Ultra-violet,  
visible, Infra-Red and Raman Spectroscopy. Great  
Britain : Fletcher & Son Ltd.; 1962.

Wallhausser, K.H. Microbiological quality control of skin care  
preparation. Cosmetics and Toiletries. 93 (December  
1978) : 42, 45, 46-48

Wittern, K.P., et al. Stability Testing of Cosmetic Emulsion.  
Cosmetics and Toiltries 100(October 1985) : 33-39

Yamamoto, M., et al. Study on the identification of aloe  
material in foods containing aloe by thin-layer  
chromatography-densitometry. J. Food Hyg. Soc. Jpn.  
26(1985) : 600-604. Biological Abstracts 81(1986) :  
101421.

ศูนย์วิทยบรังษยการ  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ภาคผนวก

ศูนย์วิทยบรังษยการ  
วุฒิลังกรณ์มหาวิทยาลัย

ภาคพนวก ก.

CARRIER

ACACIA (Hoover, 1990)

ชื่อฟอง : Gum Arabic

ลักษณะ : ผงสีขาวหรือขาวนวล

การละลาย : ไม่ละลายใน alcohol แต่ละลายได้ดีในน้ำและมีการพองตัว 2-3 เท่า ที่อุณหภูมิห้อง สารละลายมีฤทธิ์เป็นกรดต่อกระดาษลิทมัล

ประโยชน์ : ใช้เป็น suspending agent สารละลายของ acacia จะให้ประจุลบในสภาพ pH ที่เป็นกรดหรือต่างกันตาม เพราะมี free carboxylic group

ศูนย์วิทยาการพยากรณ์  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

TRAGACANTH (Cooper and Gunn, 1975; Medicines Commission,  
1988; The United State Pharmacopocia, 1990)

**ลักษณะ** : ผงสีขาวหรือเหลืองอ่อน, แผ่นบาง ๆ ขนาดเล็กสีขาวหรือเหลืองอ่อน

**การละลาย** : เมื่อเติมน้ำ 10 เท่าจะได้มิวชิเลจ tragacanth จะประกอบด้วย 2 ส่วนคือ tragacanth 30-40% เป็นส่วนที่ละลายน้ำ และ bassorin 60-70% ซึ่งเป็นส่วนที่กระจายตัวในน้ำ

**ประโยชน์** : ใช้เป็น suspending agent ทั้งในโลชั่น, เพล, ครีม ซึ่งถ้า pH อยู่นอกช่วง 4-7.5 จะสูญเสียความหนืดอย่างรวดเร็ว

ศูนย์วิทยบรพยากร  
บุคลากรนักมหาวิทยาลัย

SODIUM CARBOXYMETHYLCELLULOSE (Cooper and Gunn, 1975;

Rufe, 1975; The United States Pharmacopcia, 1990)

- ชื่อพ้อง : Cellulose Gum (ชื่อการค้าของ Hercules, Inc.)
- ลักษณะ : ผงสีขาวถึงครีม, ไม่มีกลิ่น
- เกรด : ความหนืดตั้งแต่ 6-4000 เชนติพอยล์ในสารละลายน้ำ 1%  
medium viscosity อยู่ระหว่าง 400-600 เชนติพอยล์
- การละลาย : ละลายได้ดีในน้ำเย็น, ในน้ำร้อน
- ประโยชน์ : ใช้เป็น suspending agent โดยมีคุณสมบัติเป็นประจุลบ ถ้า pH  
อยู่นอกช่วง 5-10 จะมีผลต่อความหนืดของมิวซิเลจ และถ้า pH ต่ำ  
กว่า 3 จะมีตاثกอนของ cellulose glycolic acid

ศูนย์วิทยาการแพทย์  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

METHYLCELLULOSE (Cooper and Gunn, 1975; Hoover, 1990;

The United States Pharmacopeia, 1990)

ชื่อพ้อง : Methocel MC. (ชื่อการค้าของ Greeff)

ลักษณะ : ผงลีกาวหรือสีครีม หรือเป็น granule

การละลาย : ละลายได้ในน้ำเย็น แต่ไม่ละลายในน้ำร้อน

ประโยชน์ : ใช้เป็น suspending agent โดยที่เป็นสารเพิ่มความหนืดชนิดไม่มีประจุ มีความคงตัวในช่วง pH 2-12 ซึ่งค่อนข้างกว้าง นอกจากนี้ยังใช้เป็น emulsifying, sizing และ coating agent ใช้มากทั้งในยาตานา, เครื่องสำอาง, ยาสีฟัน, ครีม, ยาแต่งผ粵, โลชั่น

ศูนย์วิทยบริการ  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

SODIUM ALGINATE (Cooper and Gunn, 1975; Hoover, 1990;

The United States Pharmacopeia, 1990)

**ชื่อพ้อง :** Manucol and Manutex (ชื่อการค้าของบริษัท Alginates Industries)

**ลักษณะ :** ผงลีบขาว หรือ สีน้ำตาลเหลือง

**การละลาย :** ละลายได้ดีในน้ำได้สารละลายคออลอยด์ ไม่ละลายใน alcohol ถ้ามากกว่า 30% โดย n.n.

**ประโยชน์ :** ใช้เป็น suspending agent มีคุณสมบัติเป็นประจุลบจะมีความหนืดสูงสุดที่ pH 7 pH ในช่วง 4-10 ความหนืดจะลดลง 10% ที่ pH 3 จะมีผลกระทบของ alginic acid เมื่อผสมกับเกลือแคลเซียมที่ละลายน้ำได้จะทำให้เกิดการจับเป็นก้อน นอกจากนี้ยังใช้ในอุตสาหกรรมอาหาร เช่น ผสมในไอศครีมเพื่อเพิ่มน้ำและทำให้นุ่ม พร้อมทั้งกันการเกิดผลึกน้ำแข็ง



ศูนย์วิทยบริการ  
วิชาการและนวัตกรรม

## ภาคผนวก บ.

### การกำไรเรซิอ (The United States Pharmacopeia, 1980)

#### การอบแห้งให้ไรเรซิอ (Dry-Heat Sterilization)

วิธีการ อบเครื่องมือที่อุณหภูมิ  $160^{\circ}\text{C}$  นาน 2 ชั่วโมงในตู้อบ (Hot air oven) เครื่องมือที่อบได้แก่ จานเพาเชซิอ (Petri dish), หลอดทดลอง, ปีเปต, flask, beaker, ลูกแก้ว, stirring rod

#### การนึ่งอัดให้ไรเรซิอ (Steam Sterilization)

วิธีการ นึ่งอัดสิ่งของที่อุณหภูมิ  $121^{\circ}\text{C}$  ความดัน 15 ปอนด์ต่อตารางนิ้ว นาน 20 นาที ในเครื่องนึ่งอัด (Autoclave) สิ่งของที่นึ่งอัดได้แก่ อาหารเลี้ยงเชื้อ น้ำเปลปโตน

ศูนย์วิทยาศาสตร์  
และกระบวนการ  
พัฒนาผลิตภัณฑ์

## ภาคผนวก ค.

### การตรวจวิเคราะห์ทางชลชีววิทยา (กราฟกรวงอุตสาหกรรม, 2519)

#### ค. 1 การเตรียมตัวอย่าง

##### ค. 1.1 ตัวอย่างที่เป็นของเหลว

ตวงตัวอย่างด้วยปิเปตมาจำนวน 10 ลูกบาศก์เซนติเมตร ใส่ในขวดแก้ว แล้วเติมน้ำเปป็อตัน ( $0.1\%$  น้ำหนักต่อปริมาตรที่ pH 7.0) 90 ลูกบาศก์เซนติเมตร ด้วยปิเปตเช่นเดียวกัน ผสมให้เข้ากันจะได้สารละลายน 1:10 โดยปริมาตร

##### ค. 1.2 ตัวอย่างที่เป็นครีม

ผสมตัวอย่างให้เข้ากันดี 1 กรัม ใส่ในขวดแก้วปากกว้างเติมน้ำเปป็อตัน 9 ลูกบาศก์เซนติเมตร และลูกแก้วทำให้เข้ากันดีโดยใช้เครื่องหมุนผสม 10 นาที จะได้สารละลายน 1:10 น้ำหนักต่อปริมาตร

#### ค. 2 วิธีหาจำนวนโคโลนีของแบคทีเรีย

ค. 2.1 ดูดตัวอย่าง (ตามข้อ ค. 1 แล้วแต่กรณี) ด้วยปิเปต 1 ลูกบาศก์เซนติเมตร ใส่ในจานเลี้ยงเชื้อตัวอย่างละสองจาน

ค. 2.2 เทอาหาร tryptic soy agar (Difco Laboratories incorporated, 1948) ลงในจานเพาะเชื้อที่ใส่ตัวอย่างไว้ จำนวน 10 ถึง 15 ลูกบาศก์เซนติเมตรผสมให้เข้ากัน

ค. 2.3 ตั้งทึ่งไว้ให้แน่น กลับจานเลี้ยงเชื้อแล้วเก็บไว้ในตู้เพาะเชื้อที่อุณหภูมิ 28 ถึง 32 องศาเซลเซียส ประมาณ 48 ชั่วโมง

ค. 2.4 นับจำนวนโคโลนีที่เกิดขึ้น หาค่าเฉลี่ยของทั้งสองจานแล้วคูณด้วย 10 จะเป็นจำนวนโคโลนีในตัวอย่างหนึ่งกรัม

### **ค.3 วิธีทางจำนวนโคโลนีของยีสต์และรา**

ค.3.1 ดูดตัวอย่าง (ตามข้อ ค.1 แล้วแต่กรณี) ด้วยปีเปต 1 ลูกบาศก์ เช่นติเมตร ใส่ในจานเลี้ยงเชือตัวอย่างละสองจาน

ค.3.2 เทอาหาร sabouraud dextrose agar ลงในจานเพาะเชื้อที่ใส่ตัวอย่างไว้จำนวน 10 ถึง 15 ลูกบาศก์ เช่นติเมตร ผสมให้เข้ากัน

ค.3.3 ตั้งทิ้งไว้ให้แข็ง กลับจานเลี้ยงเชือแล้วเก็บไว้ในตู้เพาะเชื้อที่อุณหภูมิ 25 ถึง 30 องศาเซลเซียส ประมาณ 5 ถึง 7 วัน

ค.3.4 ตรวจดูจานเลี้ยงเชื้อทุก 24 ชั่วโมง นับโคโลนีหลังจากเก็บไว้ในตู้เพาะเชื้อ 5 ถึง 7 วัน หากค่าเฉลี่ยของสองจานแล้วคุณด้วย 10 จะเป็นจำนวนโคโลนีในตัวอย่าง 1 กรัม

### **ค.4 วิธีตรวจหาจำนวนโคโลนีของ *Staphylococcus aureus* และ *Pseudomonas aeruginosa***

#### **ค.4.1 การตรวจหาโคโลนีของ *Pseudomonas aeruginosa***

ค.4.1.1) ดูดตัวอย่าง (ตามข้อ ค.1 แล้วแต่กรณี) ด้วยปีเปต 1 ลูกบาศก์ เช่นติเมตร ใส่ในอาหาร Tryptic Soy Broth จำนวนหนึ่งแล้วเติม Tryptic Soy Broth ให้ครบ 100 ลูกบาศก์ เช่นติเมตร นำเข้าตู้เพาะเชื้อที่อุณหภูมิประมาณ 37 องศาเซลเซียส

ค.4.1.2) ถ้ามีเชื้อเจริญขึ้นในอาหารซึ่งทำตาม ค.4.1.1) ให้ถ่ายเชื้อไปเพาะในอาหาร cetrimide agar medium ที่อุณหภูมิประมาณ 37 องศาเซลเซียส

ค.4.1.3) ให้สังเกตโคโลนีที่ขึ้นบนอาหารดังนี้  
ถ้าโคโลนีเป็นสีเขียวและเรืองแสง (generally greenish, fluorescent) และเชื้อเป็นแทบทั้งหมด (negative rod) ให้นำซึ่นกรณาชกรองซึ่งชุบ

เอน, เอน-ไดเมทิล-พารา-เฟนิลีนไทดอะมีน-ไดไฮดรอไครด์ (*N,N-dimethyl-p-phenylenediamine dihydrochloride*) ไว้แล้ว มวลรวมโคโลนีนี้ถ้าสืบของกระดาษกรองไม่เปลี่ยนจากสีชมพูเป็นสีม่วงแสดงว่าไม่มี *Pseudomonas aeruginosa*

#### ค.4.2 การตรวจหาโคโลนีของ *Staphylococcus aureus*

ค.4.2.1) ตามข้อ ค.4.1.1)

ค.4.2.2) ถ้ามีเชื้อเจริญขึ้นในอาหารซึ่งทำตามข้อ ค.4.1.1) แล้วให้ถ่ายเชื้อไปเพาะในอาหาร mannitol salt agar (Difco Laboratories incorporated, 1948) ที่อุณหภูมิประมาณ 37 องศาเซลเซียล

ค.4.2.3) ให้สังเกตโคโลนีที่ขึ้นบนอาหารดังนี้

ถ้าโคโลนีเป็นสีดำและมีวงสีเหลืองล้อมรอบ (black, surrounded by yellow zone) ให้ถ่ายเชื้อไปใส่ในหลอดแก้ว ซึ่งมีพลาสมารองสัตว์เลี้ยงลูกด้วยนม (mammalian plasma) อุ่น 0.5 ลูกบาศก์เซนติเมตร แล้วนำไปแช่ในเครื่องอุ่นน้ำซึ่งมีอุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียล ถ้าไม่มีการตกตะกอนจับตัวเป็นก้อน (coagulation) เกิดขึ้นหลังจาก 3 ชั่วโมง จนถึง 24 ชั่วโมงแสดงว่าไม่มีสตaphิลิโคค็อกคุลชินิดโคแอกกุเลสโพธิ์ติน

#### ค.5 วิธีตรวจหาจำนวนโคโลนี presumptive coliform และ Faecal coli

ค.5.1 ตัดตัวอย่าง (ตามข้อ ค.1 แล้วแต่กรณี) ด้วยปีเปต 1 ลูกบาศก์เซนติเมตร ใส่ลงในจานเลี้ยงเชื้อตัวอย่างละสองจาน

ค.5.2 เทอหาร macConkey agar ลงในจานเลี้ยงเชื้อที่ใส่ตัวอย่างไว้ จานละประมาณ 10 ถึง 15 ลูกบาศก์เซนติเมตร ผสมให้เข้ากัน

ค.5.3 ตั้งทึ้งไว้ให้แข็ง กลับจานเลี้ยงเชื้อแล้วเก็บไว้ในตู้เพาะเชื้อที่ อุณหภูมิ  $37 \pm 1$  องศาเซลเซียส เป็นเวลา 18 ถึง 24 ชั่วโมง

ค.5.4 ถ้ามีโคโลนีลิตแห้งเน้มขนาดเส้นผ่าศูนย์กลางไม่ต่ำกว่า 0.5 มิลลิเมตร เกิดขึ้น แสดงว่ามี presumptive coliform หรือ faecal coliform ให้ถ่ายเชื้อไป เพาะบน EMB agar ถ้าไม่มีโคโลนีใดแสดงทั้งลักษณะเมตอลลิกชินภายในได้รีเฟลกเตดໄลท์ และมีลักษณะเงินเกือบดำภายในได้ทรายสมิตเตดໄลท์ (metallic sheen under reflected light and a blue black appearance under transmitted light) แสดงว่าไม่มี Faecal coli

#### ค.6 วิธีตรวจหา Salmonella

ซึ่งตัวอย่าง 20 กรัม ใส่ใน selenite broth ที่เตรียมไว้ เขย่าให้เข้ากัน นำใส่ตู้เพาะเชื้อที่มีอุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 16 ถึง 24 ชั่วโมง ใช้ลูป (loop) จุ่มใน selenite broth ที่เพาะไว้ ลากไปมาบนพื้นผิวนองวุ้น S.S. agar และ bismuth sulphite agar ที่เตรียมไว้จานละหนึ่งลูป นำจานเลี้ยงเชื้อที่มีอาหารวุ้น S.S. Agar เข้าตู้เพาะเชื้อที่มีอุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 24 ชั่วโมง และจานที่มีอาหาร bismuth sulphite agar เข้าตู้เพาะเชื้อที่อุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียสเป็นเวลา 48 ชั่วโมง ดูโคโลนีจากวุ้นทั้งสองที่มีลักษณะของ Salmonella

#### ค.7 วิธีตรวจหา Clostridium

ต้มอาหาร cooked meat medium (Difco Laboratories incorporated, 1948) ที่เตรียมไว้ให้ร้อนและทำให้อุ่น ใส่ตัวอย่างลงในอาหารที่เตรียมไว้หกหลอด หลอดละ 1 กรัม ต้มสีหลอดในเครื่องอังน้ำที่ 80 องศาเซลเซียส 20 นาที แล้วทำให้เย็น อีก 2 หลอดเป็นตัว

ส่วนผลน้ำหลอดเหล่านี้ใส่ภาชนะที่สามารถทำเป็นสูญญากาศได้ เช่น เมดินโถช จาร์ ดูดอากาศออกให้หมด ใส่ในตู้เยา เชือกอุณหภูมิ 35 องศาเซลเซียล นาน 4 วัน ถูกการเจริญเติบโตของแบคทีเรีย ถ้าพบแบคทีเรียชนิด แกรมบวกชิลไล (Gram positive bacteria) ซึ่งมีสปอร์ตปลายหรือค่อนข้างปลาย ซึ่งเป็นลักษณะของแบคทีเรียจำพวก *Clostridium* ต้องนำไปหาทอกซิน (toxin) ต่อไป

ศูนย์วิทยาการ  
และกิจกรรมทางวิชาลัย

ภาคผนวก ๔.

ค่าทดสอบทางสถิติ

ตารางที่ 22 สมการแสดงความสัมพันธ์ของ percentage yield กับ % ความ  
เข้มข้นของ carrier

ตัวรับ	สมการ	$R^2$
<u>วิธี freeze-dried</u>		
เจลจากว่านหางจระเข้		
- ผสม acacia	$y = 0.82 + 0.75x$	0.9969
- ผสม tragacanth	$y = 0.72 + 0.82x$	0.9999
- ผสม sodium CMC	$y = 0.84 + 0.72x$	0.9951
- ผสม methylcellulose	$y = 0.75 + 0.84x$	0.9999
เจลจากว่านหางจระเข้ผสม methyl paraben 0.2%w/v, propyl paraben 0.02%w/v, EDTA 0.05%w/v และ sodium metabisulfite 0.1% w/v		
- ผสม acacia	$y = 1.52 + 0.78x$	0.9866
- ผสม tragacanth	$y = 1.17 + 1.02x$	0.9985
- ผสม sodium CMC	$y = 1.3 + 1.04x$	0.9673
- ผสม methylcellulose	$y = 1.56 + 0.71x$	0.9732

ตารางที่ 22 สูตรแสดงความสัมพันธ์ของ percentage yield กับ % ความเข้มข้นของ carrier (ต่อ)

ตัวรับ	สมการ	$R^2$
<u>วิธี spray-dried</u>		
เจลจากว่านหางจระเข้		
- ผงสม acacia	$y = -0.34 + 1.03x$	0.9750
- ผงสม tragacanth	$y = -0.09 + 0.42x$	0.9536
- ผงสม sodium CMC	$y = -0.37 + 1.11x$	0.9315
- ผงสม methylcellulose	$y = 0.11 + 0x$	0
เจลจากว่านหางจระเข้+ผงสม methyl paraben 0.2%w/v, propyl paraben 0.02%w/v, EDTA 0.05%w/v และ sodium metabisulfite 0.1% w/v		
- ผงสม acacia	$y = 0.03 + 1.04x$	0.9247
- ผงสม tragacanth	$y = -0.27 + 0.84x$	0.9479
- ผงสม sodium CMC	$y = 0.67 + 0.29x$	0.9969
- ผงสม methylcellulose	$y = 0.34 - 0.09x$	0.0405

y คือ percentage yield (%)

x คือ ความเข้มข้นของ carrier ที่เติมลงไป (% w/v)

$R^2$  คือ correlation coefficient

ตารางที่ 23 ค่า t-test\* ของค่าการละลายนองเจลในรูปผงแห้งในน้ำ

	FA	FAP	SA	SAP
FA	-	-	-	-
FAP	- 0.890369	-	-	-
SA	- 1.29286	- 1.06480	-	-
SAP	- 0.38380	0.697301	1.88084	-

\* คือ เมื่อใช้จุดวิกฤตของค่า t (Two-Tailed Tests) ที่ระดับนัยสำคัญ 0.05 พบว่าไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญ ( $p > 0.05$ )

FA = ค่าการละลายนองเจลในรูปผงแห้งของตัวรับที่ประกอบด้วยเจลจากว่านหางจระเข้ ผสม carrier ต่าง ๆ ซึ่งทำให้แห้งโดยวิธี freeze-dried

FAP = ค่าการละลายนองเจลในรูปผงแห้งของตัวรับที่ประกอบด้วยเจลจากว่านหางจระเข้ ผสม methyl paraben 0.2% w/v, propyl paraben 0.02% w/v, EDTA 0.05% w/v, sodium metabisulfite 0.1% w/v และ carrier ต่าง ๆ ซึ่งทำให้แห้งโดยวิธี freeze-dried

SA = ค่าการละลายนองเจลในรูปผงแห้งของตัวรับที่ประกอบด้วยเจลจากว่านหางจระเข้ ผสม carrier ต่าง ๆ ซึ่งทำให้แห้งโดยวิธี spray-dried

SAP = ค่าการละลายนองเจลในรูปผงแห้งของตัวรับที่ประกอบด้วยเจลจากว่านหางจระเข้ ผสม methyl paraben 0.02% w/v, propyl paraben 0.02% w/v, EDTA 0.05% w/v, sodium metabisulfite 0.1% w/v และ carrier ต่าง ๆ ซึ่งทำให้แห้งโดยวิธี spray-dried

ค่า t ที่ระดับนัยสำคัญ 0.05 = 2.201 df = 11

n = 12

ตารางที่ 24 สมการแสดงความสัมพันธ์ของค่าความหนืดของเจลในรูปผงแห้งซึ่งละลาย  
น้ำเมื่อตั้งทิ้งไว้ระยะเวลางาน ๆ ที่อุณหภูมิห้อง

ตำรับ	สมการ	R <sup>2</sup>	t
<u>วิธี freeze-dried</u>			
เจลจากว่านหางจระเข้			
1) no carrier	y= 1.3747-0.0140x	0.7872	- 5.0886
2) ผสม acacia			
: 0.5% w/v	y= 1.1316-0.0026x	0.9265	- 9.3931
: 1.0% w/v	y= 1.1384-0.0020x	0.9712	-15.3644
: 1.5% w/v	y= 1.686 -0.0026x	0.9179	- 8.8482
3) ผสม tragacanth			
: 0.5% w/v	y=10.1005-0.0168x	0.9398	-10.4566
: 1.0% w/v	y=35.3167-0.1005	0.8881	- 7.4525
: 1.5% w/v	y=75.3585-0.0965x	0.8854	- 7.3529
4) ผสม sodium CMC			
: 0.5% w/v	y= 4.9911-0.0512x	0.9586	-12.7252
: 1.0% w/v	y=14.7924-0.1678x	0.9438	-10.8410
: 1.5% w/v	y=24.7688-0.2443x	0.8557	- 6.4422
5) ผสม methylcellulose			
: 0.5% w/v	y=15.1264-0.1579x	0.9729	-15.8631
: 1.0% w/v	y=17.6199-0.2672x	0.7536	- 4.6265
: 1.5% w/v	y=48.8578-0.5970x	0.8658	- 6.7208

ตารางที่ 24 สมการแสดงความสัมพันธ์ของค่าความหนืดของเจลในรูปผงแห้งชีงละลาย  
น้ำเมื่อตั้งทิ้งไว้ระยะเวลาต่าง ๆ ที่อุณหภูมิห้อง (ต่อ)

ตัวรับ	สมการ	R <sup>2</sup>	t
<u>วิธี freeze-dried</u>			
เจลจากว่านหางจระเข้ ผสม methyl paraben 0.2% w/v, propyl paraben 0.02% w/v, EDTA 0.05% w/v, และ sodium metabisulfite 0.1% w/v			
1) no carrier	y = 1.4907 - 0.0167x	0.9306	- 9.8763
2) ผสม acacia : 0.5% w/v	y = 1.2699 - 0.0064x	0.9660	- 14.1133
: 1.0% w/v	y = 1.3098 - 0.0060x	0.9631	- 13.5159
: 1.5% w/v	y = 1.3881 - 0.0066x	0.4943	- 2.6156
3) ผสม tragacanth : 0.5% w/v	y = 16.4514 - 0.0309x	0.7050	- 4.0904
: 1.0% w/v	y = 41.7232 - 0.1825x	0.9556	- 12.2710
: 1.5% w/v	y = 92.0497 - 0.2690x	0.9502	- 11.5565
4) ผสม sodium CMC : 0.5% w/v	y = 6.5184 - 0.0779x	0.9455	- 11.0148
: 1.0% w/v	y = 19.3514 - 0.2559x	0.9600	- 12.9585
: 1.5% w/v	y = 57.1093 - 0.4532x	0.1541	- 1.1291*
5) ผสม methylcellulose : 0.5% w/v	y = 32.3788 - 0.3274x	0.9774	- 17.4148
: 1.0% w/v	y = 39.0634 - 0.4094x	0.9384	- 10.3291
: 1.5% w/v	y = 94.1857 - 0.5059x	0.9535	- 11.9811

ตารางที่ 24 สมการแสดงความล้มเหลวของค่าความหนืดของเจลในรูปผงแห้งชั่งละลายน้ำเมื่อตั้งทิ้งไว้ระยะเวลาต่าง ๆ ที่อุณหภูมิห้อง (ต่อ)

ตำรับ	สมการ	R <sup>2</sup>	t
<u>วิธี spray-dried</u>			
เจลจากว่านหางจะระเจ้า			
1) ผสม acacia			
: 0.5% w/v	y= 1.0614-0.0040x	0.8042	- 5.3618
: 1.0% w/v	y= 1.0871-0.0039x	0.9247	- 9.2738
: 1.5% w/v	y= 1.1419-0.0020x	0.8951	- 7.7274
2) ผสม tragacanth			
: 0.5% w/v	y= 3.3908-0.0067x	0.9018	- 8.0168
: 1.0% w/v	y= 10.6459-0.0411x	0.9481	- 11.3085
: 1.5% w/v	y= 31.0583-0.0318x	0.9589	- 12.7829
3) ผสม sodium CMC			
: 0.5% w/v	y= 2.9682-0.0171x	0.9341	- 9.9573
: 1.0% w/v	y= 8.1318-0.0834x	0.8415	- 6.0968
: 1.5% w/v	y= 13.7949-0.1592x	0.7112	- 4.1523
4) ผสม methylcellulose			
: 0.5% w/v	y= 5.1934-0.0077x	0.7423	- 4.4905
: 1.0% w/v	y= 6.2100-0.0424x	0.8859	- 7.3732
: 1.5% w/v	y= 19.2888-0.1071x	0.6906	- 3.9525

ตารางที่ 24 สูตรการแสดงความสัมพันธ์ของค่าความหนืดของเจลในรูปผงแห้งชั่งละลายน้ำเมื่อตั้งทิ้งไว้ระยะเวลาต่าง ๆ ที่อุณหภูมิห้อง (ต่อ)

ตำรับ	สมการ	R <sup>2</sup>	t
<u>วิธี spray-dried</u>			
เจลจากว่านหางจระเข้ ผสม methyl paraben 0.2% w/v, propyl paraben 0.02% w/v, EDTA 0.05% w/v, และ sodium metabisulfite 0.1% w/v			
1) ผสม acacia : 0.5% w/v : 1.0% w/v : 1.5% w/v	y = 1.4268 - 0.0122x y = 1.1050 - 0.0043x y = 1.1659 - 0.0039x	0.1710 0.9870 0.9672	-1.2016* -23.0250 -14.3650
2) ผสม tragacanth : 0.5% w/v : 1.0% w/v : 1.5% w/v	y = 3.9308 - 0.1160x y = 7.8136 - 0.3111x y = 37.6435 - 1.2785x	0.6171 0.3893 0.9733	-2.5388* -1.5967* -12.0845
3) ผสม sodium CMC : 0.5% w/v : 1.0% w/v : 1.5% w/v	y = 3.5807 - 0.0775x y = 8.7772 - 0.0581x y = 18.6629 - 0.1150x	0.9689 0.8846 0.9517	-11.1647 - 5.5373 - 8.8774
4) ผสม methylcellulose : 0.5% w/v : 1.0% w/v : 1.5% w/v	y = 4.5931 - 0.1600x y = 20.5503 - 0.4908x y = 36.1211 - 0.4220x	0.8739 0.9355 0.8825	- 5.2656 - 7.6167 - 5.4819

$$\text{เมื่อ } t = \frac{b}{\text{S.E.}(b)}$$

\* คือ ค่า slope = 0 หรือ ค่าความหนิดไม่ได้ลดตามร้อยละเวลาอย่างมีนัยสำคัญ เมื่อใช้จุดวิกฤติของค่า t (Two-Tailed Tests) ที่ระดับนัยสำคัญ 0.05

ค่า t ที่ระดับนัยสำคัญ 0.05 = 2.776, df = 4, n = 6  
 t ที่ระดับนัยสำคัญ 0.05 = 2.365, df = 7, n = 9

ศูนย์วิทยบรังษยการ  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ตารางที่ 25 สมการแสดงความสัมพันธ์ของค่า pH ของเจลในรูปผงแห้งชิ้งละลายน้ำ เมื่อตั้งทิ้งไว้ในระยะเวลาต่าง ๆ ที่อุณหภูมิห้อง

ตำรับ	สมการ	R <sup>2</sup>	t *
<u>วิธี freeze-dried</u>			
เจลจากว่านหางจะระเบี้ย			
1) no carrier	y = 4.5943 + 0.0100x	0.8903	7.5392
2) ผสม acacia			
: 0.5% w/v	y = 5.0376 + 0.0117x	0.479	2.5366
: 1.0% w/v	y = 4.9688 + 0.0107x	0.6200	3.3795
: 1.5% w/v	y = 4.9961 + 0.0088x	0.7359	4.4162
3) ผสม tragacanth			
: 0.5% w/v	y = 4.7788 + 0.0127x	0.9714	13.4209
: 1.0% w/v	y = 4.8197 + 0.0120x	0.9830	20.0938
: 1.5% w/v	y = 4.8411 + 0.0120x	0.9654	13.9736
4) ผสม sodium CMC			
: 0.5% w/v	y = 4.9029 + 0.0128x	0.9759	16.8515
: 1.0% w/v	y = 5.0238 + 0.0097x	0.9640	13.6823
: 1.5% w/v	y = 5.1134 + 0.0102x	0.9714	15.4179
5) ผสม methylcellulose			
: 0.5% w/v	y = 5.0183 + 0.0094x	0.9222	9.1064
: 1.0% w/v	y = 4.9844 + 0.0060x	0.9496	11.4842
: 1.5% w/v	y = 4.8915 + 0.0068x	0.7397	4.4606

ตารางที่ 25 สูตรการผลิตครีมลิปสติก pH ของเจลในรูปทรงแท่งชั้งละลายน้ำ เมื่อตั้งทึ้งไว้ในระยะเวลาต่าง ๆ ที่อุณหภูมิห้อง (ต่อ)

ตำรับ	สมการ	R <sup>2</sup>	t*
<u>วิธี freeze-dried</u>			
เจลจากว่านหางจระเข้ ผสม methyl paraben 0.2% w/v, propyl paraben 0.02% w/v, EDTA 0.05% w/v, และ sodium metabisulfite 0.1% w/v			
1) no carrier	y = 5.3162 - 0.0077x	0.9377	-10.2657
2) ผสม acacia : 0.5% w/v	y = 5.5224 - 0.0062x	0.9390	-10.3835
: 1.0% w/v	y = 5.8133 - 0.0112x	0.5921	- 3.1875
: 1.5% w/v	y = 5.8096 - 0.0109x	0.5188	- 2.7470
3) ผสม tragacanth : 0.5% w/v	y = 5.8725 - 0.0179x	0.9772	-17.3329
: 1.0% w/v	y = 5.8940 - 0.0197x	0.9710	-15.3055
: 1.5% w/v	y = 5.7406 - 0.0179x	0.9644	-13.7655
4) ผสม sodium CMC : 0.5% w/v	y = 6.000 - 0.013 x	0.9746	-16.4015
: 1.0% w/v	y = 5.4249 - 0.0026x	0.7728	- 4.8794
: 1.5% w/v	y = 5.715 - 0.0072x	0.9338	- 9.9389
5) ผสม methylcellulose : 0.5% w/v	y = 5.9168 - 0.0157x	0.9442	-10.8812
: 1.0% w/v	y = 5.917 - 0.0175x	0.7168	- 4.2096
: 1.5% w/v	y = 5.7952 - 0.0108x	0.9188	- 8.8984

ตารางที่ 25 สมการแสดงความสัมพันธ์ของค่า pH ของเจลในรูปผงแห้งชิ้งละลายน้ำ เมื่อตั้งทิ้งไว้ในระยะเวลาต่าง ๆ ที่อุณหภูมิห้อง (ต่อ)

ตำรับ	สมการ	R <sup>2</sup>	t *
<u>วิธี spray-dried</u>			
เจลจากว่านหาญจะระเหย			
1) ผสม acacia			
: 0.5% w/v	y = 5.0654 + 0.0104x	0.5088	2.6929
: 1.0% w/v	y = 4.9418 + 0.0109x	0.5223	2.7665
: 1.5% w/v	y = 4.9534 + 0.0096x	0.6454	3.5695
2) ผสม tragacanth			
: 0.5% w/v	y = 4.8909 + 0.0157x	0.6268	3.4288
: 1.0% w/v	y = 4.5796 + 0.0199x	0.8514	6.3318
: 1.5% w/v	y = 4.6159 + 0.0161x	0.8837	7.2930
3) ผสม sodium CMC			
: 0.5% w/v	y = 5.2302 + 0.0118x	0.9546	12.1305
: 1.0% w/v	y = 5.2505 + 0.0065x	0.6910	3.9563
: 1.5% w/v	y = 5.1687 + 0.0042x	0.9544	12.1106
4) ผสม methylcellulose			
: 0.5% w/v	y = 5.0373 + 0.0160x	0.7383	4.4434
: 1.0% w/v	y = 5.0986 + 0.0075x	0.7335	4.3891
: 1.5% w/v	y = 5.0967 + 0.0039x	0.9670	14.3111
เจลในรูปผงแห้งจากท้องตลาด (1:199)	y = 5.3751 + 0.0088x	0.2703	1.6104*

ตารางที่ 25 สมการแสดงความสัมพันธ์ของค่า pH ของเจลในรูปองแห้งชิ้งละลายน้ำ เมื่อตั้งทิ้งไว้ในระยะเวลาต่าง ๆ ที่อุณหภูมิห้อง (ต่อ)

ตำรับ	สมการ	R <sup>2</sup>	t *
<u>วิธี spray-dried</u>			
เจลจากว่านหางจะระเบี้ย ผสม methyl paraben 0.2% w/v, propyl paraben 0.02% w/v, EDTA 0.05% w/v, และ sodium metabisulfite 0.1% w/v			
1) ผสม acacia			
: 0.5% w/v	y = 4.9852 - 0.0173x	0.9866	-22.7199
: 1.0% w/v	y = 5.0139 - 0.0157x	0.9825	-19.7966
: 1.5% w/v	y = 4.6392 - 0.0138x	0.9793	-18.2114
2) ผสม tragacanth			
: 0.5% w/v	y = 5.2075 - 0.0337x	0.9290	- 7.2346
: 1.0% w/v	y = 5.7355 - 0.0299x	0.9639	-10.3419
: 1.5% w/v	y = 5.1123 - 0.0318x	0.9302	- 7.3004
3) ผสม sodium CMC			
: 0.5% w/v	y = 5.7512 - 0.03x	0.9607	- 9.8836
: 1.0% w/v	y = 5.8269 - 0.0262x	0.9671	-10.8484
: 1.5% w/v	y = 5.6481 - 0.0300x	0.9836	-15.4741
4) ผสม methylcellulose			
: 0.5% w/v	y = 5.855 - 0.0309x	0.9923	-22.6458
: 1.0% w/v	y = 5.4252 - 0.0261x	0.9561	- 9.3372
: 1.5% w/v	y = 5.5326 - 0.028x	0.9533	- 9.0393

$$\text{เมื่อ } t = \frac{b}{S.E.(b)}$$

\* คือ ค่า slope = 0 หรือ ค่า pH เพิ่มขึ้นหรือลดลงตามรายละเอียด  
มั尼ยสำคัญเมื่อใช้จุดวิกฤติของค่า t (Two-Tailed Tests) ที่  
ระดับนัยสำคัญ 0.05

ค่า t ที่ระดับนัยสำคัญ 0.05 = 2.776, df = 4, n = 6  
t ที่ระดับนัยสำคัญ 0.05 = 2.365, df = 7, n = 9

ศูนย์วิทยบรังษยการ  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

**ประวัติผู้เขียน**

นางสาว มุกดาวรรณ สายสุข เกิดวันที่ 2 พฤษภาคม พ.ศ. 2507 ที่ อำเภอเมือง จังหวัดมุกดาหาร สำเร็จการศึกษาปริญญาโทลัชศาสตรบัณฑิต (เกียรตินิยม อันดับสอง) ปี พ.ศ. 2531 จากคณะเภสัชศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย และเข้า ศึกษาต่อในหลักสูตรเภสัชศาสตรบัณฑิต ที่จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย เมื่อปี พ.ศ. 2532



**ศูนย์วิทยบริการ  
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย**