

## เอกสารอ้างอิง

กรมปศุสัตว์. การเลี้ยงสุกรแบบธรรมชาติ. วารสารช่าวปศุสัตว์ 2551; 30(266): 21- 24.

กรมปศุสัตว์. พันธุ์สุกร [ออนไลน์] 2552 [อ้างเมื่อ 25 กันยายน 2552] จาก <http://www.dld.go.th/service/pig/p2.html>

กรมวิชาการเกษตร. อาหารปลอดภัย [ออนไลน์] 2546 [อ้างเมื่อ 28 กันยายน 2550] จาก [http://www.doa.go.th/public/plibai/plibai\\_46/june%2046/food%20safety.html](http://www.doa.go.th/public/plibai/plibai_46/june%2046/food%20safety.html)

กิตา อุไรรังค์. แนวทางการวินิจฉัย รักษา และควบคุมโรคสุกร. นครปฐม: ภาควิชาศัลยศาสตร์ คณะสัตวแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ วิทยาเขตกำแพงแสน; 2535.

จรัญ สินทวี. การจัดการฟาร์มสุกร. สุรินทร์: คณะวิชาสัตวศาสตร์ สถาบันเทคโนโลยีราชมงคล วิทยาเขตสุรินทร์; 2541.

ชิต ศิริวรรณ, กัญญา อามาธุ์, เอกพจน์ ทองสวัสดิวงศ์, พัชรา เพือกเทศ. โรค *Salmonella* spp. จากสุกรสู่คน. กรุงเทพฯ: สถาบันสุขภาพสัตว์แห่งชาติ กรมปศุสัตว์; 2538.

นาเดพงศ์ พัฒนพันธ์ชัย, อารัติ แสงอุบล. รายงานการศึกษาเรื่องสาระปีงเงนียอง-วิถีชุมชน ทางเลือกทัพไทย จังหวัดสุรินทร์. กรุงเทพฯ: โครงการพัฒนาระบบเกษตรกรรมยั่งยืนที่ เอื้อต่อสุขภาวะ สำนักงานกองทุนสนับสนุนการสร้างเสริมสุขภาพ (สสส.); 2551.

นิควรัตน์ ไพรกณะอก. คู่มือโครงการเนื้อสัตว์อ่อนนามัย. สำนักพัฒนาระบบและรับรองมาตรฐาน สินค้าปศุสัตว์ กรมปศุสัตว์. กรุงเทพฯ: [ม.ป.พ.]; 2548.

บุษกร อุตรกิจชาติ. การตรวจเคราะห์เชื้อซัลโมเนลลา จุลชีววิทยาทางอาหาร. สงขลา: การกิจเอกสารและตำรา มหาวิทยาลัยทักษิณ; 2547.

ประภาส พัชนี, Kari-Hans Zessen, Christran Staak, เลิศรัก ศรีกิจการ, ประสิทธิ์ ธรรมวิจิตรกุล, เทิด เทศประทีป. การติดเชื้อ *Salmonella* spp. ในสุกรก่อนฆ่าชำแหละ และการพิจารณา ความเป็นไปได้ในการใช้ Danish mix-Elisa® สำหรับการตรวจติดตามภาวะการล็อกติดเชื้อ *Salmonella* spp. ของสุกร. เชียงใหม่: สาขาวิชาคลินิกสัตว์เวชโภค คณะสัตวแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่; 2546.

เพชรรัตน์ ศักดินันท์, สุกัญญา นาคสุนทร, เจยฎา จุลไกวัลสุจริต. การตรวจหาเชื้อซัลโมเนลลาใน เนื้อสุกร เนื้อไก่ และเนื้อโค ภาคตะวันออกของประเทศไทย. ราชบูรี: ศูนย์วิจัยและ พัฒนาการสัตวแพทย์ภาคตะวันออก; 2548.

ไฟบูล์ โล่สุนทร. ระนาดวิทยา. กรุงเทพฯ: ภาควิชาเวชศาสตร์ป้องกันและสั่งคม

คณะแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย; 2550.

พรเพ็ญ พัฒโนสกณ, วัชรชัย ณรงค์ศักดิ์, ศศิ เจริญพจน์. ความชุกของเชื้อโรวกะและความไวต่อยาต้านจุลชีพของเชื้อ *Salmonella* spp. ที่ได้จากฟาร์มไก่และสุกร ในเขตภาคกลาง.

สัตวแพทยสาร ส.ค. 2550; 58(2): 49-55.

พิพรรณพงศ์ พุคเพรา, กล้าหาญ ศรีทองท้วม, เจยฎา ศรีพันดอน. การสำรวจเชื้อชัลโมเนลลาในสุกร จังหวัดนครพนม. ทะเบียนผลงานวิชาการ เลขที่ 48(2)-0716(4)-300; 2548.

ภาริน พดุงศ. ระนาดวิทยาทางสัตวแพทย์. เชียงใหม่: คณะสัตวแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยเชียงใหม่; 2550.

มหาวิทยาลัยสุโขทัยธรรมมหาวิหาร. การเรียนสุกรในประเทศไทย. เอกสารประกอบการสอนชุดวิชาการจัดการผลิตสุกรและสัตว์ปีก สาขาวิชาการส่งเสริมการเกษตรและสหกรณ์. นนทบุรี: มหาวิทยาลัย; 2544.

มาตรฐานสินค้าเกษตรและอาหารแห่งชาติ. เกษตรอินทรีย์เล่ม 2 : ปศุสัตว์อินทรีย์ นกอช.9000 เล่ม 2 - 2548. [ม.ป.ท.: ม.ป.พ.]; 2548.

รุ่งนภา ศรีมะณี, ปรากรม ประยูรัตน์, อรุณ บ่างครະกุลนนท์. การศึกษาเชื้อ *Salmonella* serovars และรูปแบบการคือของเชื้อที่ตรวจพบจากผู้ป่วยโรคอุจจาระร่วง ในพื้นที่สำนักงานป้องกันควบคุมโรคที่ 2 สาระบุรี. วารสารวิทยาศาสตร์ มศว. คณะวิทยาศาสตร์ 2549; 22(2): 62-76.

ศุภชัย เนื่องวงศ์สุวรรณ. ความปลอดภัยของอาหาร. กรุงเทพฯ: ภาควิชาสัตวแพทย์สาธารณสุข คณะสัตวแพทยศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย; 2549.

สถาบันสุขภาพสัตว์แห่งชาติ. สรุปผลการวิเคราะห์เชื้อจุลินทรีย์ที่ปนเปื้อนจากเนื้อสัตว์จากโรงฆ่าสัตว์ รายงานประจำปี 2550. กรุงเทพฯ: สถาบันสุขภาพสัตว์แห่งชาติ และศูนย์วิจัยและพัฒนาการทางสัตวแพทย์ประจำภูมิภาค กรมปศุสัตว์; 2550.

สืบเนื่อง ชัยชนะ, ประเวทย์ ศุภเต็มวงศ์, อรุณ บ่างครະกุลนนท์. ประสิทธิภาพการลดเชื้อ *Salmonella* spp. และ *Listeria* sp. บนซากสุกร โดยการฉีดพ่นด้วยสารละลายโอโซน.

ว.วิทยาศาสตร์เกษตร ก. ย. 2550; 38(5) : 395-398.

สุกิจ คิดชัย. คู่มือการปฏิบัติงาน เรื่องการผลิตและการจัดการสุกร. เชียงใหม่: ฝ่ายขยายพันธุ์พืชและสัตว์ สำนักวิจัยและส่งเสริมวิชาการเกษตร มหาวิทยาลัยแม่โจ้; 2551.

- สุกัญญา จตุพรพงษ์, วีไลลักษณ์ ขาวอุทัย, สมโภชน์ ทับเจริญ, สุจे�ตน์ ชื่นชม. การสำรวจสถานภาพและปัญหาการปนเปื้อนในอาหารสัตว์. กรุงเทพฯ: ศูนย์วิจัยค้นคว้าและพัฒนาวิชาการอาหารสัตว์ สถาบันสุวรรณวากถกิจฯ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์; [ม.ป.ป.].
- สุทธิศักดิ์ แก้วแคมจันทร์. การเลี้ยงหมูหมุนแนวทางเลือกใหม่ของการเลี้ยงสัตว์เพื่อผลิตปุ๋ยอินทรีย์. สุรินทร์: มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีราชมงคลอีสาน วิทยาเขตสุรินทร์; 2552.
- สุมณทา วัฒนสินธุ. แบบที่เรียกว่าทำให้เกิดโรค จุลชีววิทยาทางอาหาร. [ม.ป.ท.]: จำชูรี โปรดักท์; 2549.
- เหงียน ภู ไทย. ความชุกของเชื้อซัลโมเนลลาในชากระสุกรจากโรงฆ่าสัตว์ранอย เวียดนาม [วิทยานิพนธ์ปริญญาสัตวแพทย์สาธารณสุขศาสตรมหาบัณฑิต]. เชียงใหม่: บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยเชียงใหม่; 2550.
- อนิรุจ เนื่องเม็ก, พรศิริ พรหมกิ่งแก้ว. การดื้อยาต้านจุลชีพของเชื้อซัลโมเนลลาจากฟาร์มไก่เนื้อ และสุกรในพื้นที่ภาคเหนือตอนบน. ลำปาง: ศูนย์วิจัยและพัฒนาการทางสัตวแพทย์ภาคเหนือตอนบน; 2548.
- อาນัฐ ตันโน. เกษตรกรรมชาติประยุกต์. ปทุมธานี: สำนักงานพัฒนาวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีแห่งชาติ; 2549.
- อรุณ บ่างคระภูวนนท์, สุมณทา วัฒนสินธุ และชัยวัฒน์ พูลศรีกาญจน์. การประชุมเชิงปฏิบัติการหลักสูตร “การพัฒนาศักยภาพการตรวจเชื้อ *Salmonella* การพัฒนาเครื่องข่ายการเฝ้าระวังโรค *Salmonellosis*”. นครราชสีมา: ศูนย์วิทยาศาสตร์การแพทย์ นครราชสีมา; 2547.
- Abdolvahab F, Rober MF, Catherine ED, Keith W, Cornelius P. and Kim K. Prevalence of *Salmonella* spp. on Canadian pig farm using liquid or dry-feeding. **Preventive Veterinary Medicine**. 2006; 73: 241-254
- Baird-Parker AC. Foodborne Salmonellosis. **The Lancet** 1990; 336: 1231-1235.
- Bangtrakulnonth A. and Tishyadhigama P. Annual report of confirmed *Salmonella* and *Shigella* in Thailand. **NSSC Annual report** 2006. p.1-47.
- Barber DA, Bahnsen PB, Isaacson R, Jones CJ, Weigel RM. Distribution of *Salmonella* in swine production ecosystems. **J.Food Prot.** 2002; 65: 1861-1868.
- Benscope J, Stevenson M.A, Dahl H. and French NP. Towards incorporating spatial risk analysis for *Salmonella* sero-positive into the Danish swine surveillance programme. **Preventive Veterinary Medicine** 2007; 83(3-4): 347-359.

- Berends BR, Urlings HAP, Snijders JMA, Van Knapen F. Identification and quantification of risk factor in animal management and transport regarding *Salmonella* spp in pig. **International Journal of Food Microbiology** 1996; 30: 37-53.
- Carica GF, Ana C, Jesús A, C and Pedro R. Herd-level risk factor for faecal shedding of *Salmonella enterica* in Spanish fattening pigs. **Preventive Veterinary Medicine** 2009; 91(2-4):130-136.
- Centers of Disease Control and Prevention. **Salmonellosis.** [n.p.]: Coordinating Center for Infectious Diseases/Division of Bacterial; 2006.
- Carlson, A.R. and Blaha, T. In herd prevalence of *Salmonella* in 25 selected Minnesota swine farms. **Journal of swine health and production** 2000; 9(1): 7-10.
- Cohen ML, Tauxe RV. Drug-resistant *Salmonella* in the United State: An Epidemiologic perspective. **Science** 1986; 234: 964-969.
- Cook AJC and Miller A. Risk factor for a positive meat juice Elisa result an analysis of routine data form Britain; In: **Proceeding of the 6<sup>th</sup> International symposium on the Epidemiology and control of Foodborne pathogen in pork;** 2005 Sep 6-9; California. [n.p.]; 2005. p. 287-288.
- Dahl J, Wingstrand A, Baggesen DL and Nielsen B. Spread of *Salmonella* infection in pens and between pens. In: **Proceedings of the 14<sup>th</sup> International Pig Veterinary Society Congress;** 1996 July 7-10; Bologna. Italy: [n.p.]; 1996. p. 172.
- Davies PR, Heath PJ, Coxon SM and Sayers RA. Evaluation of the use of pooled serum, pooled muscle tissue fluid meat juice and feces for monitoring pig herds for Salmonella . **Journal of Applied Microbiology** 2003; 95: 1016-1025.
- Dorn-in S, Fries R, Padungtod P, Kyule MN, Baumann MOP, Srikitjakarn L, Chantong W, Sanguangiat A, Zessin K-H. A cross-sectional study of *Salmonella* in pre-slaughter pigs in a production compartment of northern Thailand. **Preventive Veterinary Medicine** 2009; 88(2009): 15-23.
- Dunne HW and Leman AD. **Disease of swine fourth edition.** U.S.A.: The Iowa State University Press; 1978.
- Ewing WH. **Edwards and Ewing's Identification of Enterobacteraceae.** 4<sup>th</sup> ed. New York: Elsevier Science Publishing; 1986.



Fries R. **Veterinary Public health: System Approach.** [n.p.]; 2006.

Funk JA, Davies PR and Gebreyes W. Risk factors associated with *Salmonella enterica* prevalence in three-site swine production systems in North Carolina, U.S.A. 2001; (114): 335-338.

Hald T, Lo Fo Wong DMA and Wingstrand A. In: **Proceedings from the Annual Meeting of the Danish Veterinary Association 1999.** [n.p.]: Section for clinical microbiology; 1999. p. 5.

Harris IP, Fedorka-Cray PJ, Gray JT, Thomas, LA, Ferris K. Prevalence of *Salmonella* organisms in swine feed. **J.AM.Vet.Med.Assoc.** 1997; (210): 382-385.

Honeyman MS. **Swine system options for Iowa.** Iowa State University Extension Service. [online] 1996 [cited 2004 Jul 19] Available from: <http://www.extension.iastate.edu/publications/SA9.pdf>

Hoogenboom, LAP., Bokhorst, JE., Northolt, MD., Broex, NJG., Mevius, D., Meijs, JAS., et al. **Contaminaten en microorganismen in biologische producten: vergeijking met gangbare producten.** Wageningen: [n.p.]; 2006.

Jay JM, Loessner MJ, Golden DA. Foodborne gastroenteritis caused by *Salmonella* and *Shigella*. In: Heldman DR, editor. **Modern food microbiology.** 7<sup>th</sup> ed. New York: [n.p.]; 2005. p.619-634.

Janet EA. An outbreak of *Salmonella* in swine finishing barn. **Journal of Swine Health and Production** 2005; 13(5): 265-268.

Jensen AN, Lodal J and Baggesen DL. High diversity of *Salmonella* serotypes found in an experiment with outdoor pig. Danish Institute for Food and Veterinary research. **NJAS-Wageningen J. Life Sci.** 2004; (52): 109-117.

Jensen AN, Dalsgaard A, Stockmarr A, Nielsen EM, Baggesen DL. Survival and Transmission of *Salmonella enteritica* serovar Typhimurium in an outdoor organic pig farming environment. **Applied and environmental microbiology** 2006; 72(3): 1833-1842.

Lo Fo Wong DMA, Dahl J, van der Wolf PJ, Wingstrand A, Leontides L, von Altrock A. Recovery of *Salmonella enterica* from seropositive finishing pig herd. **Veterinary Microbiology** 2003; (97): 201-214.

Magistrali C, Doinisi AM, De Curtis P, Cucco L, Vischi O, Scuota S, Zicavo A, Pezzotti G.

Contamination of *Salmonella* spp. in pig finishing herd, from the arrival of the animals to the slaughterhouse. **Science Direct. Research in Veterinary Science** 2008; 85(2008): 204-207.

Meyer C, Beilage EG, Krieter J. Salmonella seroprevalence in different pig production systems.

**Tieraerztliche Praxis Ausgabe Grossstiere Nutztiere** 2005; (33): 104-112.

Mousing J, Jensen PT, Halgaard C, Bager F, Feld N, Nielsen B, Nielsen JP, Bech-Nielsen S.

Nation-wide *Salmonella enterica* surveillance and control in Danish slaughter swine herd. **Prev.Vet.Med.** 1997; (29): 247-261.

Nollet N, Maes D, De Zutter L, Duchateau L, Houf K, Huysmans K, Imberechts H, Geers R, de Kruif A, Van Hoof J. Risk factor for the herd-level bacteriologic prevalence of *Salmonella* in Belgian slaughter pigs, **Prev. Vet.Med.** 2004; (65): 63-75.

Oliveira CJB, Carvalho LFOS, Domingues Jr. FJ, Menezes CCP, Fernandes SA, Tavechio AT. Dunging gutters filled with free water in finishing barn had no effect on the prevalence of *Salmonella enteritica* on Brazilian swine farms. **Preventive Veterinary Medicine** 2002; (55): 173-178.

Padungtod P, John B Kaneene. *Salmonella* in food animals and human in Northern Thailand. **International Journal of Food Microbiology** 2005; 108(3): 346-354.

Pearce GP. Epidemiology of enteric disease in grower-finisher pigs: a postal survey of pig producers in England. **Vet.Rec.** 1999; (144): 338-342.

Popoff, M.Y. **Antigenic Formular of the *Salmonella* serovar.** France: WHO Collaborating Centre for Reference and Research on salmonella, Institute Pasteur; 2001.

Pulsrikarn, C., Bangtrakulnonth, A., Pornruangwong, S., Sriyapai, T. and Sawanpanyalert, P.

**Prevalence of non - typhoidal *Salmonella* isolated from human blood and antimicrobial resistance in Thailand, 2003 -2005.** Nonthaburi: Department of medical science. Ministry of public health Nonthaburi; 2006.

Quessy S, Guevemont E, Beauchamp G, D'Allarie S, Fournaise S, Poppe C, Sanderson T. and Letellier A. **Risk factor associated with presence of *Salmonella* in pig in Canada.** Proceedings of the 6<sup>th</sup> International Symposium on the Epidemiology and Control of foodborne Pathogen in pork. California: [n.p.]; 2005. p.16-18.

- Rajic A, Keenliside J. *Salmonella* in swine. **Advances in pork production** 2001; 12: 35.
- Rajic A, Keenliside J, McFall M, Deckert A, Muckle A, O'Connor BP, Manninen K, Deway C, McEwen S. Longitudinal study of *Salmonella* species in 90 Alberta swine finishing farms. **Vet. Microbiol** 2005; 105(1):47-56.
- Rdfai DM. Use of ozone for food processing. **J.Technology** 1997; 51: 672-75.
- Rene SH. **Laboratory protocols Lavel 1 Training Course Identification of *Salmonella*.** [n.p.]; 2003.
- Report Scientific Institute of Public health. ***Salmonella* and Shigella Stammen in België afgezonderd in 2002.** [n.p.]; 2002.
- Sanchez J, Dohoo LR, Christensen J, Rajic A. Factor influencing the prevalence of *Salmonella* spp. in swine farms: A meta-analysis approach. **Preventive Veterinary Medicine** 2007; 81(2007): 148-177.
- Sangvatanakul P. **Prevalence of salmonella in piglets and in the fattening period in Chiang Mai, Thailand.** [Master Thesis in Veterinary Public Health]. Chiang Mai: Graduate School, Chiang Mai University; Freie Universität Berlin; 2007.
- Schmid D, Schandl S, Pichler A-M, Kornschober C, Berghold C, Schwender W, Klauber A, Deutz A, Pless P. *Salmonella enteritidis* phage type 21 outbreak in Austria. **Eurosurveillance** 2006; 11(2): 600.
- Schmid H, Hächler H, Stephan R, Baumgartner A, Boubaker K. Outbreak of *Salmonella enterica* Typhimurium in Switzerland, May-June 2008, *Eurosurveillance* 2008; 13(44):1-4
- Schneider P. The why's and how's of eliminating clinical salmonella. London Swine Conference-Maintaining Your Competitive Edge 9-10 April 2003. p.9-15.
- Shurson J, Whitney M, Johnston L, Koehler B, Hadad R. and Koehler D. Designing Feeding Programs for Natural and Organic Pork Production. University of Minnesota. U.S.A. **The college of Agricultural food and Environmental Sciences.** 2002. p. 6-12.
- Spoolder HAM, Edwards S, Corning S. Legislative methods for specifying stocking density and consequences for the welfare of finishing pig. **Livest. Prod.Sci.** 2000; (64): 167-173.
- Strohbehn CH. ***Salmonella*.** USA.: Hotel, Restaurant and Institution Management, Iowa State University; 2006.

ThaiFeed.Net. ประวัติการเลี้ยงสุกร [ออนไลน์] 2547 [อ้างเมื่อ 25 กันยายน 2552]. จาก

<http://www.thaifeed.net/animal/swine/swine-1.html>

Van der Heijden M, Van Dem H, Niewerth D and Frankena K. **Effectiveness of Salmonella**

**control strategies in fattening pigs.** Proceedings of the 6<sup>th</sup> International Symposium on the epidemiology and control of foodborne pathogen in pork, California, Sep 6-9, 2005, p.145-148.

Wallis Ts, Galyov EE. Molecular basic of *Salmonella* induced enteritis. **Mol Micribiol** 2000; 36: 997-1500.

Warriss PD, Brown SN, Edwards JE, Anil MH and Fordham DP. Time in lairage needed by pigd to recover from the stress of transport. **Veterinary Record** 1992; 131(9): 194-6.

Wayne D. **An overview of organic pork production.** [n.p.]: Ministry of Agriculture, Food and Rural Affairs; 2007.

Wills RW, Gray JT, Fedorka-Cray PJ, Yoon KJ, Ladely S, Zimmerman JJ. Synergism between porcine reproductive and respiratory syndrome virus (PRRS) and *Salmonella choleraesuis* in swine. **Vet. Microbial.** 2000; (71): 177-192.

World health organization. **Antigenic formulas of the *Salmonella* serovar.** [n.p.]; 2001.

World health organization. **Drug-resistant *Salmonella*.** [n.p.]; 2005.

Zheng DM, Bonde M, Sorensen JT. Association between the proportion of *Salmonella* seropositive slaughter pigs and the presence of herd level risk factor for introduction and transmission of *Salmonella* in 34 Danish organic, outdoor (non-organic) and indoor finishing- pig farms. **Livestock science** 2007; 106(2): 189-199.

**ภาคผนวก**

## ภาคผนวก ก

วิธีการตรวจเชื้อชัลโມเนลล่าและตารางบันทึกผลการทดลอง

## อุปกรณ์ที่ใช้ในการตรวจหาเชื้อชัลโมเนลลา

1. ตาชั่ง (Balance) แบบดิจิตอล ทศนิยม 2 ตำแหน่ง
2. ถุงบ้ม Stomacher Bag แบบผ่านการฆ่าเชื้อ ขนาด 5x8
3. ตะแกรงใส่หลอดทดลอง (Rack)
4. ปีเปต (Pipette)
5. เครื่องดูดจ่ายสาร
6. ขอนตักสาร
7. สเปรย์ใส่น้ำยาฆ่าเชื้อ (Foggy)
8. แอลกอฮอล์ 70 (Alc.70%)
9. ขวดรูปไข่ (Flask)
10. บีกเกอร์ (Beaker)
11. จานซึ้งสาร
12. จานเพาะเชื้อ (แก้ว/พลาสติก) (Petridish/Plate)
13. หลอดทดลอง
14. เครื่องปั่นผสม (Vortex mixer) ยี่ห้อ VELP
15. เตาไฟฟ้า (Hotplate & stirrer)
16. เครื่องนึ่งความดัน (Autoclave)
17. ตู้บ่มเพาะเชื้อ 37 องศาเซลเซียส (Incubator)
18. อ่างน้ำควบคุมอุณหภูมิ (Water bath)
19. ปากคีบแบบมีเกี้ยว (Forcep)
20. Micropipette ขนาด 50-200 ไมโครลิตร, 20-200 ไมโครลิตร และ 100-1000 ไมโครลิตร และ Micro tip ที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้ว
21. ไมโครทิป (Micro tip) ที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้ว
22. ตะเกียงบุนเสน (Automatic Bunsen burner)
23. pH meter
24. แท่งแก้วกวนสาร
25. แท่งแม่เหล็กกวนสาร (Magmatic bar)
26. ขวดแก้วฝาเกลียว
27. เทปทดสอบผ่านการฆ่าเชื้อ (Indicator tape)

## อาหารเลี้ยงเชื้อและสารเคมีที่ใช้ตรวจเชื้อชัลโอมเนลดา

1. Stuart Transport Medium (modified) (oxiod, CM0111B, Hampshire, England)
2. Buffered Peptone Water (BPW/ DBPW) (oxiod, CM1049B, Hampshire, England)
3. Xylose lysine desoxycholate (XLD) (oxiod, CM0469B, Hampshire, England)
4. Brilliant Green Agar (modified) (BGA/BGM) (oxiod, CM0263B, Hampshire, England)
5. Rappaport Vaszilidis Soy Peptone (RVS) broth (oxiod, CM0866B, Hampshire, England)
6. Muller Kauffmann Tetrathionate Novobiocin (MKTn) (oxiod, CM1048B, Hampshire, England)
7. Methyl red and voges-proskauer tests (M.R.V.P.) medium (oxiod, CM0043B, Hampshire, England)
8. Nutrient Agar (NA) (oxiod, CM0003B, Hampshire, England)
9. Urea Agar Base (oxiod, CM0053B, Hampshire, England)
10. 40% Urea Supplement (oxiod, SR0020K, Hampshire, England)
11. Novobiocin Supplement (oxiod, SR0181E, Hampshire, England)
12. Sodium Chloride
13. O.N.P.G. Disc (Beta-galactosidase) (oxiod, DD00135, Hampshire, England)
14. MIL Medium (LIM) (motility indole lysine medium)
15. Triple Sugar Iron Agar (TSI) (oxiod, CM0595B, Hampshire, England)
16. Voges-Proskauer (VP1)

## ส่วนประกอบของ Antiserum polyvalent (อธูณ และคณ%, 2547)

การตรวจเชื้อโรคกรุ๊ปและเชื้อโรคของเชื้อชัลโอมเนลดา แอนติซิร์มที่ใช้มาจากการบริษัท Oxiod เมือง Hampshire ประเทศ England ซึ่งแอนติซิร์มที่ใช้ในการทดสอบหาเชื้อโรคกรุ๊ปและเชื้อโรค ดังนี้

1. *Salmonella* polyvalent A-67 antiserum หมายถึง ในแอนติซิร์ม ชนิดนี้จะประกอบด้วย ชัลโอมเนลดากรุ๊ป A+ กรุ๊ป B+ กรุ๊ป C+ กรุ๊ป D+.....+ ชัลโอมเนลดากรุ๊ป O:67 แอนติซิร์ม (หรือ O:1+ O:2+O:3+O:4+.....+ O:67 แอนติซิร์ม)

2. *Salmonella* polyvalent A-I antiserum หมายถึงในแอนติซีรั่ม ชนิดนี้ประกอบด้วย ชัล โอมเนลลากรุ๊ป A + กรุ๊ป B+ กรุ๊ป C + กรุ๊ป D +.....+ ชัล โอมเนลลากรุ๊ป I (O:16) แอนติซีรั่ม (หรือ O:1+O:2+O:3+O:4+.....+O:16 แอนติซีรั่ม)

3. *Salmonella* polyvalent O:17-O:67 antiserum หมายถึงในแอนติซีรั่มชนิดนี้จะประกอบด้วยกรุ๊ป J (O:17) + กรุ๊ป K (O:18)+.....+ กรุ๊ป Z (O:50)+O:51 + .....+ O:67.

4. *Salmonella* group A, group B, group C antiserum หมายความว่าในแอนติซีรั่มของแต่ละ กรุ๊ปจะมีโอดเอนติซีรั่มของกรุ๊ปนั้นประกอบอยู่ เช่น

ชัล โอมเนลลากรุ๊ป A จะมี O:1+O:2+O:12 แอนติซีรั่ม

ชัล โอมเนลลากรุ๊ป B จะมี O:1+O:4+O:5+O:12+O:27 แอนติซีรั่ม

ชัล โอมเนลลากรุ๊ป C จะมี O:6+O:7+O:8+O:14+O:20 แอนติซีรั่ม เป็นต้น

5. *Salmonella* polyvalent H:H antiserum หมายความว่า ในแอนติซีรั่มชนิดนี้จะประกอบด้วยแฟลกเจลต้าของเชื้อชัล โอมเนลลาทั้งหมด 2 เฟส กือตึ้งแต่แฟลกเจลต้า H:a+H:b+H:c+H:F+....+ Z<sub>59</sub>+H:1+H:2+....+H:7

6. *Salmonella* polyvalent H:L หมายความว่า ในแอนติซีรั่มชนิดนี้จะประกอบด้วยแฟลกเจลต้าดังนี้ H:1+H:v+H:w+H:z<sub>13</sub>+H:z<sub>28</sub> แอนติซีรั่ม

7. *Salmonella* polyvalent H:G หมายความว่าในแอนติซีรั่มชนิดนี้ประกอบด้วยแฟลกเจลต้า ดังนี้ H:f+H:g+H:s+H:t+H:m+H:p+H:q

8. *Salmonella* polyvalent H:Unspecific antiserum หมายความว่าในแอนติซีรั่มชนิดนี้ประกอบด้วยแฟลกเจลต้าที่เป็นเฟส 2 ทั้งหมด กือ H:1,2+H:2,+H:5+H:6+H:7+H:z<sub>6</sub> แอนติซีรั่ม เป็นต้น

ในขณะนี้ได้มีการผลิตแอนติซีรั่ม ใหม่เพิ่มเติมเพื่อสะควรในการหากรุ๊ป่ายขึ้นมา ดังนี้

*Salmonella* polyvalent OMA = O agglutinins of group ประกอบด้วย

2(A)+4(B)+9(D<sub>1</sub>)+9,46(D<sub>2</sub>)+3,10(E<sub>1</sub>)+1,3,19(E<sub>4</sub>)+21(L)

(O:1,2,12+4,5,12+3,10+1,3,10+21)

*Salmonella* polyvalent OMB = O agglutinins of group ประกอบด้วย

7(C<sub>1</sub>)+8(C<sub>2</sub> C<sub>3</sub>)+11(F)+13(G)+6,14(H)

(O:6,7+6,8+8,20+11+13,22+13,23+6,14,24)

*Salmonella* polyvalent OMC = O agglutinins of group ประกอบด้วย

16+17+18+28+30+35+38

<i>Salmonella</i> polyvalent OMD =	O agglutinins of group ประกอบด้วย 39+40+41+42+43+44+45
<i>Salmonella</i> polyvalent OME =	O agglutinins of group ประกอบด้วย 47+48+50+51+52+53+61
<i>Salmonella</i> polyvalent OMF =	O agglutinins of group ประกอบด้วย 54+55+56+57+58+59
<i>Salmonella</i> polyvalent OMG =	O agglutinins of group ประกอบด้วย 60+62+63+65+66+67

สำหรับ Antiserum ที่ใช้ในการหา flagella ที่ได้มีการจัดกลุ่มใหม่ เช่นเดียวกันเป็นดังนี้ คือ

*Salmonella* polyvalent HMA= a+b+c+d+i+z<sub>10</sub>+z<sub>29</sub>

*Salmonella* polyvalent HMB= e,h+e,n,x+G

*Salmonella* polyvalent HMC= k+y+z+L+Z<sub>4</sub>+r

*Salmonella* polyvalent HMD= z<sub>35</sub>+z<sub>36</sub>+z<sub>38</sub>+z<sub>39</sub>+z<sub>41</sub>+z<sub>42</sub>+z<sub>44</sub>+z<sub>60</sub>

*Salmonella* polyvalent HMIII= z<sub>52</sub>+z<sub>53</sub>+z<sub>54</sub>+z<sub>55</sub>+z<sub>57</sub>+z<sub>61</sub>(H factors of subspecies III only)

### การทดสอบทางชีวเคมี

นำเชื้อชั้ลโภmenela ที่ผ่านการทดสอบคุณสมบัติทางชีวเคมีแล้วไปเพาะลงบน trypicase soy agar (TSA) เพื่อเตรียมไว้สำหรับจำแนกเชื้อทางเชื้อรั่มวิทยา (Popoff, 2001)

การอ่านผลการทดสอบ (บุษกร, 2547)

การเติบโตของเชื้อชัลโภmenela ในหลอดอาหาร Triple sugar iron agar (TSI) จะทำการอ่าน 2 ส่วนคือส่วนที่ลีกลงไปในอาหารเลี้ยงเชื้อ (butt) และส่วนพื้นผิวเอียงของอาหารเลี้ยงเชื้อ (slant) สำหรับการอ่านผล butt ในหลอดทดลอง TSI ดังนี้

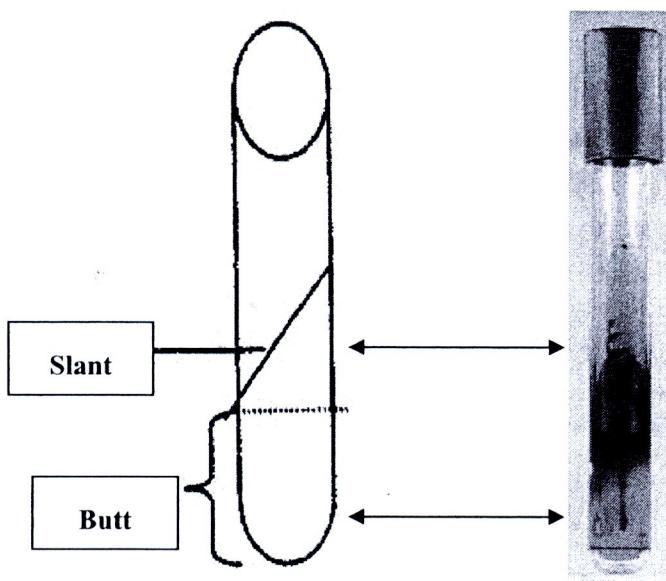
มีสีเหลือง	:	มีการใช้น้ำตาลถูกโคล
มีสีแดง	:	ไม่มีการใช้น้ำตาลถูกโคล
มีสีดำ	:	มีการสร้างไฮໂໂຣเจนชัลไฟค์
มีฟองอากาศ	:	มีแก๊สเกิดขึ้นจากการใช้น้ำตาลถูกโคล

การอ่านผล slant ในหลอดทดลอง TSI ดังนี้ (ภาพที่ 12)

มีสีเหลือง	:	มีการใช้น้ำตาล และ โคลส หรือซูໂໂຣສ หรือทั้ง 2 ชนิด
------------	---	--

มีสีแดงหรือไม่เปลี่ยนสี : ไม่มีการใช้น้ำตาลแอลกออลหรือสีทั้ง

2 ชนิด



ภาพที่ 12 แสดงวิธีการอ่านสีจากหลอด TSI

ที่มา: คัดแบ่งจาก บุษกร อุตรภิชาติ (2547) และ Rene (2003)

การเติบโตของเชื้อในหลอดอาหาร Lysine indole motile (LIM) semi-solid agar ดังนี้

ถ้าอาหารเปลี่ยนเป็นสีเหลือง แสดงว่า ไม่เกิดปฏิกิริยา lysine decarboxylation ให้อ่านผลลบ (negative) ถ้าอาหารเปลี่ยนเป็นสีวงแหวน แสดงว่า เกิดปฏิกิริยา lysine decarboxylation ให้อ่านผลบวก (positive) ดูการสร้างสาร indole (I) โดยการหยด Kovac's reagent ลงไป ถ้ามีวงแหวนสีบานเย็นเกิดขึ้น ให้อ่านผลบวก (positive) ถ้าไม่มีวงแหวนสีบานเย็นเกิดขึ้น ให้อ่านผลลบ (negative) ดูการเคลื่อนที่ของเชื้อ motility test (M) โดยดูการเคลื่อนที่จากการอยู่เข็มแทง (stab) ลงในหลอดอาหาร ถ้ามีการเคลื่อนที่จะพบการขุ่นทั่วทั้งหลอดอาหาร ให้อ่านผลบวก (positive) ถ้าไม่ เชื้อเติบโตเฉพาะรอยแทงเข็ม (stab) ลงในหลอดอาหาร ให้อ่านผลเป็นลบ(negative) ซึ่งการอ่านผลการทดสอบทางชีวเคมีดังแสดง ในตารางที่ 20 (Rene, 2003)

**ตารางที่ 19 ปฏิกริยาของเชื้อชั้ล โอมเนลดาในการทดสอบทางชีวเคมี**

<b>Medium</b>	<b>Reactions/enzyme</b>	<b>ผลชีวเคมี</b>	
		<b>Non-Salmonella</b>	<b>Salmonella</b>
TSI	Acid production (if the butt is yellow and the slope is red, acid production is only from glucose)	Butt red	Butt yellow
TSI	Acid production from lactose and/or sucrose	Surface red	Surface yellow
TSI	Gas production	No air bubbles in butt	Air bubbles in butt
TSI	H <sub>2</sub> S production	No black colour	Black colour
Urea broth	Urease	Yellow	
LDC test	Lysine decarboxylase	A yellow/brown colour	A purple colour (and a yellow/brown colour in the LDC control medium if use)
ONPG	β-Galactosidase	Remain colourless	Yellow
Voges	Acetoin production	Remain colourless	A pink/red colour
Proskauer			
Indole	Indole production	Yellow ring	Red/ pink ring

ที่มา: Rene (2003)

การทดสอบคุณสมบัติทางเคมีในอาหาร TSI และอาหาร LIM ซึ่งทำการคัดแปลงมาจาก Ewing (1986) โดยใช้โพรไวน์ของเชื้อชั้ล โอมเนลดาให้ผลต่ออาหาร TSI และ LIM ดังแสดงในตารางที่ 21

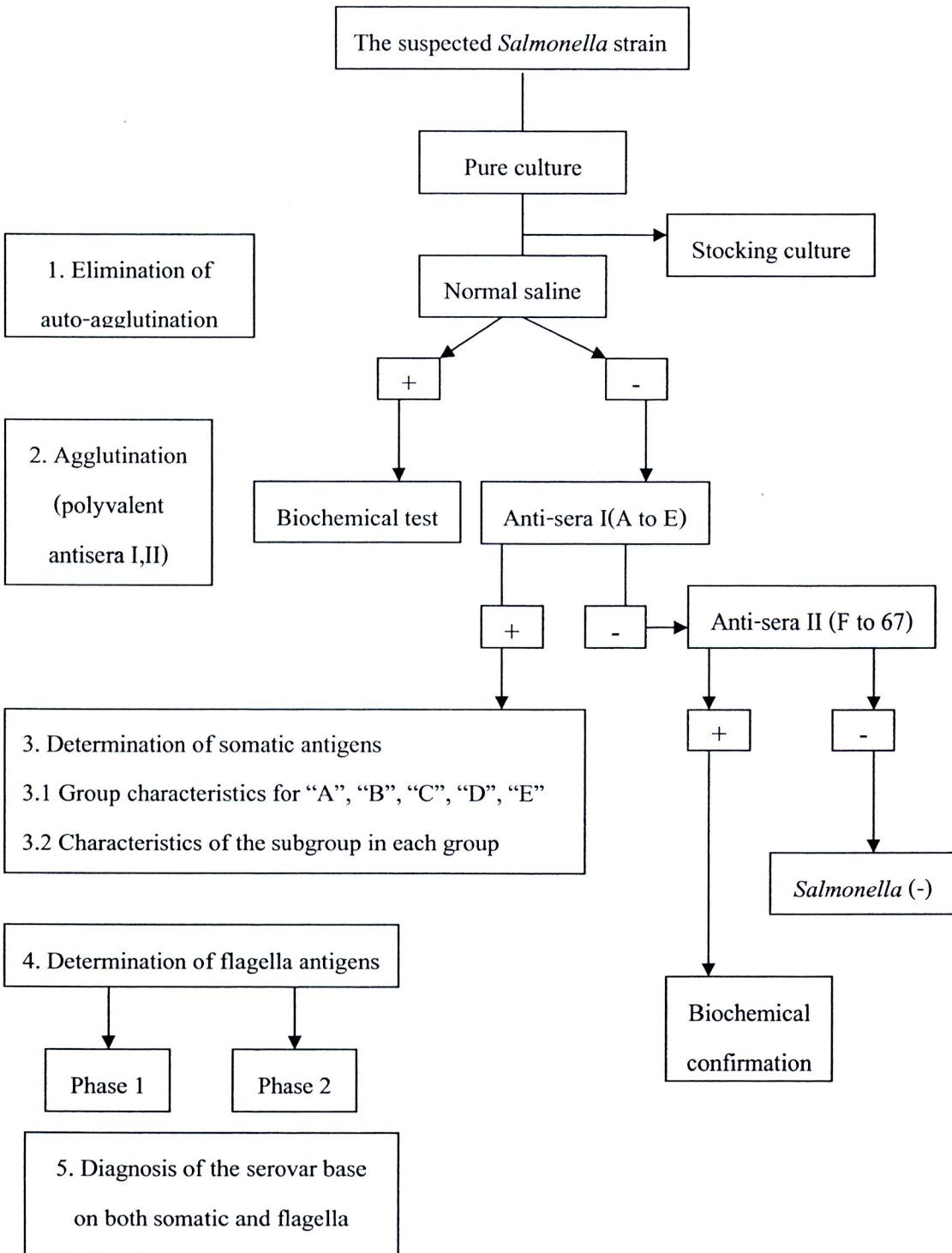
ตารางที่ 20 คุณสมบัติทางชีวเคมีของเชื้อชั้ลในเนกลabanอาหาร TSI และ LIM

Organisms	TSI				LIM		
	Slant	Butt	Gas	H <sub>2</sub> S	Lysine	Indole	Motility
<i>S. Typhi</i>	K	A	-	+	+	-	+
<i>S. Paratyphi</i>	K	A	+	-	-	-	+
<i>S. Cholerasuis</i>	K	A	+	d	+	-	+
<i>S. Gallinarum</i>	K	A	-/+	-	+	-	-
Other <i>Salmonella</i>	K	A	+	+(-)	+	-	+(-)

- หมายเหตุ: K หมายถึง alkaline  
 A หมายถึง acid  
 + หมายถึง 90 เปอร์เซ็นต์หรือส่วนมากให้ผลบวก  
 - หมายถึง 90 เปอร์เซ็นต์หรือส่วนมากให้ผลลบ  
 d หมายถึง ให้ปฏิกิริยาแตกต่างกัน  
 -/+ หมายถึง เปอร์เซ็นต์ให้ผลบวกเท่ากับหรือใกล้เคียงผลลบ  
 +(-) หมายถึง เปอร์เซ็นต์ที่ให้ผลบวกมากกว่าให้ผลลบ

ที่มา: ดัดแปลงจาก Ewing (1986 จัดถึงใน รุ่งนภา ศรีมงคล, ปรากรม ประยูรรัตน์ และอรุณ บ่างครະกุลนนท์, 2549)

## การทดสอบหาเชื้อไวรัสของเชื้อชัลโภเมนคลา

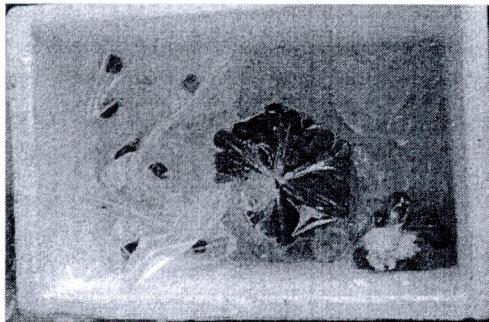


ภาพที่ 13 วิธีการตรวจหาเชื้อไวรัสของเชื้อชัลโภเมนคลา

ที่มา: คัดแปลงมาจาก Fries (2006 อ้างถึงใน เหงียน ภู, 2550)



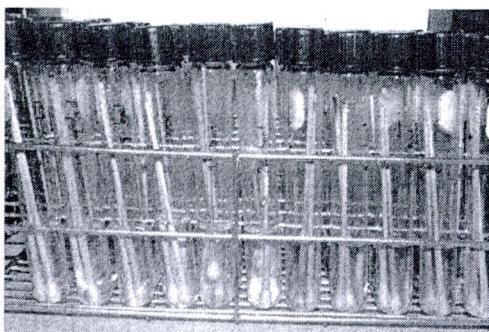
### การเก็บตัวอย่างเพื่อตรวจหาเชื้อซัลโวโนเลต้า



ภาพที่ 14 การเก็บตัวอย่างที่ทำการสำรวจ



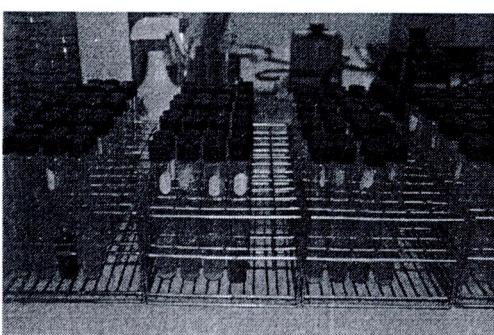
ภาพที่ 15 การเก็บตัวอย่างน้ำ



ภาพที่ 16 ตัวอย่างที่ได้จากการสำรวจ



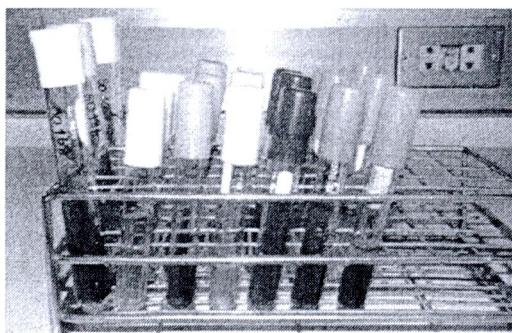
ภาพที่ 17 การทำ Pre-enrichment



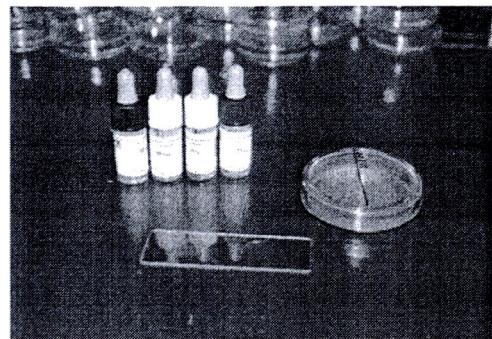
ภาพที่ 18 การทำ RVS และ MKTTn



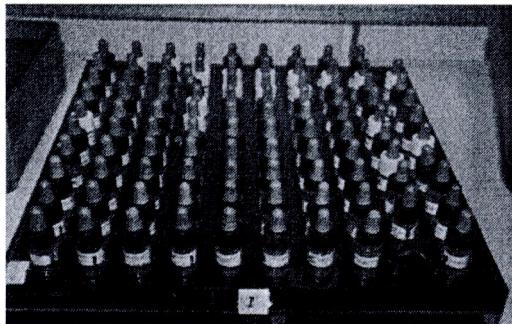
ภาพที่ 19 เตรียมอาหารเลี้ยงเชื้อ BGA และ XLD



ภาพที่ 20 ผลการทดสอบชีวเคมี



ภาพที่ 21 การทดสอบชีโกรูป



ภาพที่ 22 ชิ้นที่ทดสอบชีโรวาร์



ภาพที่ 23 การทำ Phage typing

ตารางที่ 21 ตัวอย่างบันทึกผลการทดลองการตรวจเชื้อซัลโมเนลลา

ตารางที่ 22 การตัดต่อแบบบูรณาการของเครื่องจักรและกระบวนการผลิตแบบต่อเนื่องที่ไม่ต้องใช้แรงงาน

## ภาคผนวก ข

ภาพการเลี้ยงสุกรหลุมและการเลี้ยงสุกรรายปีอย

กลุ่มตัวอย่างลูกสุกรจากฟาร์มพ่อ-แม่พันธุ์



ภาพที่ 24 ลูกสุกรจากฟาร์มพ่อ-แม่พันธุ์



ภาพที่ 25 ลูกสุกรระยะดูดนม

การเลี้ยงสุกรแบบสุกรหลุม



ภาพที่ 26 การเตรียมพื้นคอกสุกรหลุม



ภาพที่ 27 การใส่แกลงพื้นคอกสุกรหลุม

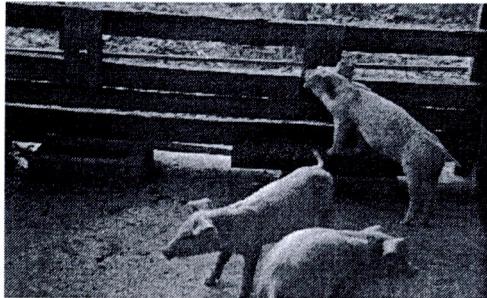


ภาพที่ 28 ลูกสุกรที่อายุ 4 สัปดาห์



ภาพที่ 29 สุกรที่อายุ 16 สัปดาห์

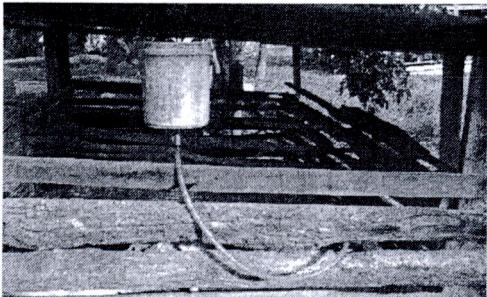
**การเลี้ยงสุกรแบบรายย่อย**



**ภาพที่ 30** สุกรที่อายุ 4 สัปดาห์



**ภาพที่ 31** สุกรที่อายุ 8 สัปดาห์



**ภาพที่ 32** ภาชนะใส่น้ำ



**ภาพที่ 33** ลักษณะโรงเรือน



**ภาพที่ 34** ร่างอาหารที่ใช้เลี้ยงสุกร



**ภาพที่ 35** การเตรียมผสมอาหาร

ภาคผนวก ค  
สูตรอาหารที่ใช้เลี้ยงสุกร

### สูตรอาหารหมูเล็ก

(น้ำหนักตัว 15-30 กิโลกรัม โปรดตีน 18 เปอร์เซ็นต์)

วัตถุดิบ	จำนวน 100 กิโลกรัม	จำนวน 200 กิโลกรัม
ปลาข้าว	46.25	92.50
รำละเอียด	25.00	50.00
เม็ดถั่วเหลือง	10.00	20.00
ากาถั่วเหลือง	12.00	24.00
ปลาป่น (60 เปอร์เซ็นต์)	4.00	8.00
เกลือป่น	0.30	0.60
พริมิกซ์	0.50	1.00
ไก่แคคแลเชี่ยม	1.80	3.60
ไอลชีน	0.15	0.30
น้ำหนักร่วม	100	200

ที่มา: สุทธิศักดิ์ แก้วแก่นจันทร์ (2549)

### สูตรอาหารหมูรุน

(น้ำหนักตัว 30-60 กิโลกรัม โปรดตีน 17 เปอร์เซ็นต์)

วัตถุดิบ	จำนวน 100 กิโลกรัม	จำนวน 200 กิโลกรัม
ปลาข้าว	47.70	95.40
รำละเอียด	30.00	60.00
ากาถั่วเหลือง	16.00	32.00
ปลาป่น (60 เปอร์เซ็นต์)	4.00	8.00
เกลือป่น	0.30	0.60
พริมิกซ์	0.50	1.00
ไก่แคคแลเชี่ยม	1.50	3.00
น้ำหนักร่วม	100.00	200.00

ที่มา: สุทธิศักดิ์ แก้วแก่นจันทร์ (2549)

**สูตรอาหารหมูบุน**

(น้ำหนักตัว 60-100 กิโลกรัม โปรตีน 15 เปอร์เซ็นต์)

วัตถุดิบ	จำนวน 100 กิโลกรัม	จำนวน 200 กิโลกรัม
ปลายข้าว	50.00	100.00
รำละเอียด	31.30	62.60
กากระดิ่งเหลือง	14.00	28.00
ปลาป่น (60 เปอร์เซ็นต์)	2.00	4.00
เกลือป่น	0.40	0.80
พรีเมิกซ์	0.50	1.00
ไคแคลเซียม	1.80	3.60
น้ำหนักร่วม	100.00	200.00

ที่มา: สุทธิศักดิ์ แก้วแกมจันทร์ (2549)



## ประวัติผู้เขียน

ชื่อ-สกุล นางสาวดวงสุดา ทองจันทร์  
วัน เดือน ปีเกิด 3 กันยายน พ.ศ. 2518  
ภูมิลำเนา บ้านเลขที่ 41 ซอยศรีหลักเมือง ตำบลในเมือง อำเภอเมือง จังหวัดสุรินทร์  
การศึกษา ระดับปริญญาตรี สัตวแพทยศาสตรบัณฑิต คณะสัตวแพทยศาสตร์  
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยี มหานคร (ปี พ.ศ. 2538-2544)  
เข้าศึกษาในระดับบัณฑิตศึกษา ภาควิชาสัตวแพทย์สาธารณสุข  
คณะสัตวแพทยศาสตร์ มหาวิทยาลัยขอนแก่น เมื่อปี พ.ศ. 2550  
สถานที่ทำงาน สาขาวิชาสัตวศาสตร์ คณะเกษตรศาสตร์และเทคโนโลยี  
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีราชมงคลล้านนา วิทยาเขตสุรินทร์  
งานวิจัยที่ได้รับการตีพิมพ์

Duangsuda Thongchan and Prapansak Chaveerach. 2010. The Epidemiological study of Salmonella in bunker and conventional pig of small holder in Amphoe Prasat, Surin Province. **Pure and applied chemistry international conference 2010.** Ubon Ratchani University, Thailand.

