เอกสารอ้างอิง

กองวิเคราะห์โครงการและประเมินผล. ม.ป.ป. อ้อย. รายงานการศึกษาวิเคราะห์ผลงานวิจัยอ้อย พ.ศ. 2518-2522. กระทรวงวิทยาศาสตร์เทคโนโลยีและการพลังงาน, กรุงเทพฯ.

ทรงยศ พิสิษฐ์กุล, ชุมพล กันทะ, โสภณ วงศ์แก้ว, ปรีชา นีระ, พิบูลย์ ไชยอ้อย, และชนัฏฏา เชษฐราช. 2532. การศึกษาแมลงพาหะนำโรคใบขาวอ้อยและแนวทางป้องกันกำจัด. แก่นเกษตร 17(3): 164-172.

ธนาคร จารุพัฒน์, วิชัย ก่อประดิษฐกุล, นิพนธ์ ทวีชัย, และศศินาฎ แสงวงศ์. โรคอ้อยในประเทศไทย. กรุงเทพฯ: ฟันนี่พับลิชชิ่ง, 2526.

ธีระ สูตะบุตร. โรคไวรัสและโรคคล้ายไวรัสของพืชสำคัญในประเทศไทย. กรุงเทพฯ: ม.ป.ท., 2532.

ธีระ สูตะบุตร และคณะ. โรคไวรัสและมายโคพลาสมาของพืชที่สำคัญในประเทศไทยและข้อแนะนำในการป้องกันกำจัด. ม.ป.ท., 2519.

นงลักษณ์ ศรินทุ, ชมชาย กันหลง, และทวี เก่าศิริ. 2538. ความสัมพันธ์ทางเซรุ่มวิทยาของมายโคพลาสมาสาเหตุโรคใบขาวอ้อย โรค phyllody ของปอกระเจา และโรค witches'broom ของปอเทือง. รายงานการประชุมวิชาการอ้อยและน้ำตาลทรายแห่งชาติ ครั้งที่ 2 ระหว่างวันที่ 2-3 พฤษภาคม 2538. สมาคมนักวิชาการอ้อยและน้ำตาลแห่งประเทศไทย, กรุงเทพฯ.

ลักษณ์ วงศ์หิรัญภิญโญ, ไสว เนื่องไผ่, และอนงค์ จันทรศรีกุล. 2528. แมลงพาหะนำโรคใบขาวของอ้อย. กสิกร 58(6): 503-507.

วีระพงศ์ ลุลิตานนท์. 2536. เทคนิคการทำ polymerase chain reaction. ใน เทคนิคทางอณูพันธุศาสตร์และพันธุวิศวกรรม, หน้า 20.2 - 20.12. วัฒนาลัย ปานบ้านเกร็ด และสรวง อุดมวรภัณฑ์, บรรณาธิการ. พิมพ์ครั้งแรก. กรุงเทพฯ: มหาวิทยาลัยมหิดล.

วัชรี อัตถทิพพหลคุณ. 2536. เทคนิค PCR ขั้นสูง. ใน ทฤษฎีและการประยุกต์ใช้ประโยชน์ PCR Technology, หน้า 81-108. วัชรี อัตถทิพพหลคุณ และมนตรี อัตถทิพพหลคุณ, บรรณาธิการ. กรุงเทพฯ: เรือนแก้วการพิมพ์.

วัชรี อัตถทิพพหลคุณ. 2537. หลักการของวิธี PCR. ใน PCR ในโรคติดต่อ, หน้า 1-10.

อังคณา ฉายประเสริฐ, สิริฤกษ์ ทรงศิวไล และ เจษฎาวรรณ วิจิตร, บรรณาธิการ. กรุงเทพฯ: มหาวิทยาลัยธรรมศาสตร์.

วันทนีย์ อู่วานิชย์, วันชัย โตวิริยะเวช, และอนุสรณ์ กุศลวงศ์. 2522. โรคอ้อยที่สำคัญในประเทศไทย. การอบรมทางวิชาการเรื่องอ้อยและน้ำตาล. ฝ่ายป้องกันและกำจัดศัตรูอ้อย กรมส่งเสริมการเกษตร, กรุงเทพฯ.

วันทนีย์ อู่วานิชย์, อนุสรณ์ กุศลวงศ์, และวารี หงษ์พฤกษ์. 2536. ฤดูการระบาดของแมลงพาหะนำโรคใบขาวของอ้อย. รายงานการประชุมวิชาการอ้อยและน้ำตาลทรายแห่งชาติครั้งที่ 1 ระหว่าง 14-16 กันยายน 2536. กองกีฏและสัตววิทยา กรมวิชาการเกษตร, กรุงเทพฯ.

ศูนย์สถิติการพาณิชย์. 2540. สินค้าออกสำคัญ 10 อันดับแรกของไทย. เอกสารสถิติการค้าระหว่างประเทศของไทย ปี 2540 (มกราคม). กรมเศรษฐกิจการพานิชย์, กรุงเทพฯ.

ศูนย์สถิติทางการเกษตร. 2538. รายงานผลการสำรวจโรงงาน รายอำเภอปีเพาะปลูก 2537/2538. สำนักงานเศรษฐกิจการเกษตร กระทรวงเกษตรและสหกรณ์, กรุงเทพฯ.

สุรชัย มัจฉาชีพ. พืชเศรษฐกิจในประเทศไทย. พิมพ์ครั้งแรก. กรุงเทพฯ: แพร่พิทยา, 2535.

สุรินทร์ ปิยะโชคณากุล. พันธุวิศวกรรมเบื้องต้น. พิมพ์ครั้งแรก. กรุงเทพฯ: ม.ป.ท., 2536.

อนุสรณ์ กุศลวงศ์. 2534. โครงการป้องกันกำจัดโรคใบขาวของอ้อย จังหวัดอุดรธานี. เอกสารรายงานการปฏิบัติการและผลการป้องกันกำจัดโรคใบขาว. สำนักงานคณะกรรมการอ้อย และน้ำตาลทราย กระทรวงอุตสาหกรรม, กรุงเทพฯ.

อัปสร เปลี่ยนสินไชย, นงลักษณ์ ศรินทุ, และสิริภัทร์ พราหมณีย์. 2538. โรคกอตะไคร้ของอ้อยและผลของโรคต่อผลผลิตและคุณภาพ. รายงานการประชุมวิชาการอ้อยและน้ำตาลทรายแห่งชาติ ครั้งที่ 2 ระหว่างวันที่ 2-3 พฤษภาคม 2538. สมาคมนักวิชาการ อ้อยและน้ำตาล แห่งประเทศไทย, กรุงเทพฯ.

Agnihotri, V.P. Diseases of sugarcane. 1st ed. New Delhi : Radiant Printers, 1983.

Ahren, U., and Seemuller, E. 1992. Detection of plant pathogenic mycoplasmalike organisms by a polymerase chain reaction that amplifies a sequence of the 16s rRNA gene. Phytopath. 82: 828-832.

Alma, A., Bosco, D., Danielli, A., Bertaccini, A., Vibio, M., and Arzone, A. 1997. Identification of phytoplasmas in eggs, nymphs and adults of *Scaphoideus titanus* Ball reared on healthy plants. Insect Mol. Biol. 6(2): 115-121.

Berges, R., Cousin, M.T., Roux, J., Maurer, R., and Seemuller, E. 1997. Detection of phytoplasma infections in declining *Populus nigra* Italica trees and molecular differentiation of the aster yellows phytoplasmas identified in various *Populus* species. Europ. J. Forest Pathol. 27(1): 33-43.

Barry, T., Colleran, G., Glennon, M., Dunican, L.K., and Gannon, F. 1991. The 16s/23s ribosomal spacer region as a target for DNA probes to identify eubacteria. PCR Methods Appl. 1: 51-56.

Chen, C.T. 1974. Sugarcane white leaf disease in Thailand and Taiwan. Sug. Path. News. 11(12): p. 23

Chen, C.T. 1979. Vector-pathogen relationships of sugarcane white leaf disease. Taiwan Sugar J.: 50-54.

Chen, C.T., Lee, C.S., and Lee, S.M. 1974. Beneficial effects of white leaf infected plants on the leafhopper, *Matsumuratettix hiroglyphicus* Matsumura. Intern. Soc. Sugarcane Technol.: 434-438.

Chen, J., Chang, C.J., Jarret, R., and Gawel, N. 1992. Isolation and cloning of DNA Fragments from a mycoplasmalike organism associated with walnut witches'broom disease. Phytopath. 82: 306-309.

Chiykowski, L.N. 1973. The aster yellows complex in North America. Proc. North Cent. Branch Entomol. Soc. Am. 28: 60-66.

Chona, B.L., Capoo, S.P., Varma, P.M., and Seth, M.L. 1960. Grassy shoot disease of sugarcane. Indian Phytopathol. 13: 37-47.

Clark, M.F., Morton, A., Buss, S.L. 1989. Preparation of mycoplasma immunogens from plants and a comparison of polyclonal and monoclonal antibodies made against primula yellows MLO-associated antigens. Ann. Appl. Biol. 114: 111-124.

Dale, J.L. 1988. Rapid compression technique for detecting mycoplasmalike Organisms in leaf midrib sieve tubes by fluorescence microscopy. Phytopath. 78: 118-120.

Davies, D.L., Barbara, D.J., and Clark, M.F. 1994. The detection of MLOs associated with pear decline in pear trees and pear psyllids by polymerase chain reaction. XVIth International Symposium on fruit tree virus diseases, 27 June - 2 July, 1994. Acta-Horticulturae, Rome, Italy.

Davis, R.E., and Lee, I.M. 1993. Cluster-specific polymerase chain reaction amplification of 16s rDNA sequences for detection and identification of mycoplasmalike organisms. Phytopath. 83: 1008-1011.

Davis, R.E., Lee, I.M., Douglas, S.M., Dally, E.L., and DeWitt, N.D. 1988. Cloned Nucleic acid hybridization probes in detection and classification of mycoplasmalike organisms (MLOs). Acta Hortic. 234: 115-122.

Deng, S., and Hiruki, D. 1991. Amplification of 16s rRNA genes from culturable And nonculturable mollicutes. J. Microbiol. Methods 14: 53-61.

Firrao, G., Gobbi, E., and Locci, R. 1993. Use of polymerase chain reaction to produce oligonucleotide probes for mycoplasmalike organisms. Phytopath. 83: 602-607.

Goodwin, P.H., Xue, B.G., Kuske, C.R., and Sears, M.K. 1994. Amplification of plasmid DNA to detect plant pathogenic mycoplasmalike organisms. Ann. Appl. Biol. 124: 27-36.

Harrison, N.A., Bourne, C.M., Cox, R.L., Tsai, J.H., and Richardson, P.A. 1992. DNA probes for detection of mycoplasmalike organisms associated with lethal yellowing disease of palms in Florida. Phytopath. 82: 216-224.

Harrison, N.A., Richardson, P.A., Jones, P., Tymon, A.M., Eden-Green, S.J., and Mpunami, A.A. 1994. Comparative investigation of MLOs associated with Caribbean and African coconut lethal decline diseases by DNA hybridization and PCR assays. Plant Dis. 78: 507-511.

Henry, J.M., Raina, A.K., Ridgway, R.L. 1990. Isolation of high molecular-weight DNA from insects. Analyt. Biochem. 185: 147-150.

Hoy, M.A. Insect Molecular Genetics: An introduction to principles and applications. 1st ed. California: Academic Press, 1994.

Innis, M.A., and Gelfand, D.H. Optimization of PCRs. 1990. In PCR Protocals: A Guide to Methods and Applications, pp. 3-12. Innis, M.A., Gelfand, D.H., Sninsky, J.J., and White, T.J., eds. San Diego: Academic Press.

Jarausch, W., Saillard, C., Dosba, F., and Bove, J.M. 1994. Differentiation of mycoplasmalike organisms (MLOs) in European fruit trees by PCR using specific primers derived from the sequence of a chromosomal fragment of the apple proliferation MLO. Appl. Environ. Microbiol. 60: 2916-2923.

Joseph, M.B., Zelcer, A., and Loebenstein, G. 1975. Association of mycoplasma like organisms with bermuda grass yellow leaf. Phytopath. 65: 640-641.

Kirkpatrick, B.C., Fistur, G.A., Fraser, J.D., and Purcell, A.H. 1990. Epidemiological and phylogenetic studies on western X-disease mycoplasma-like organisms. In Recent advances in mycoplasmology. p. 288-302. G., Stanek, G.H., Cassell, J.G., Tully, and R.F., Whitcomb, eds. New York: Gustav Fischer Verlag.

Kirkpatrick, B.C., Stenger, D.C., Morris, T.J., and Purcell, A.H. 1987. Cloning and detection of DNA from a nonculturable plant pathogenic mycoplasma like organism. Science 238: 197-200.

Klinkong, S., and Seemuller, E. 1993. Detection and differentiation of the mycoplasmalike organism associated with sugarcane white leaf disease using cloned extrachromosomal DNA probe. Kasetsart J. 27: 98-103.

Kollar, A., Seemuller, E., Bonnet, F., Sailard, C., and Bove, J.M. 1990. Isolation of the DNA of various plant pathogenic mycoplasmalike organisms from infected plants. Phytopath. 80: 233-237.

Kuske, C.R., Kirkpatrick, B.C., and Seemuller, E. 1991. Differentiation of virescence MLOs using western aster yellows mycoplasmalike organism chromosomal DNA probes and restriction fragment length polymorphism analysis. J. Gen. Microbiol. 137: 153-159.

Lee, I.M., and Davis, R.E. 1988. Detection and investigation of genetic relatedness among aster yellows and other mycoplasmalike organisms by using cloned DNA and RNA probes. Mol. Plant Microbe Interact. 1: 303-310.

Lee, I.M., Davis, R.E., and Hiruki, C. 1991. Genetic interrelatedness among clover proliferation mycoplasmalike organisms (MLOs) and other MLOs investigated by nucleic acid hybridization and restriction fragment length polymorphism analyses. Appl. Environ. Microbiol. 57: 3565-3569.

Lee, I.M., Gunderson, D.E., Hammond, R.W., and Davis, R.E. 1994. Use of mycoplasma like organism (MLOs) group- specific oligonucleotide primers for nested-PCR assays to detect mixed-MLO infections in a single host plant. Phytopath. 84: 559-566.

Lee, I.M., Hammond, R.W., Davis, R.E., and Gunderson, D.E. 1993. Universal amplification and analysis of pathogen 16s rDNA for classification and identification of mycoplasmalike organisms. Phytopath. 83: 834-842.

Leu, L.S. 1974. An insectory method for testing sugarcane varieties for resistance to white leaf disease. Proc. ISSCT 15: 266-274.

Lin, S.C., and Lee, C.S. 1968. Mycoplasma or mycoplasma-like microorganism in white leaf disease of sugarcane. Ann. Rept. Taiwan Sugar Exp. Sta.: 17-22.

Ling, K.C. 1963. Studies on the white leaf disease of sugarcane. IV. Phloem cells of the diseased stem. Rept. Taiwan Sugar Exp. Sta. 30: 95-102.

Lorenz, K.H., Schneider, B., Ahrens, U., and Seemuller, E. 1995. Detection of the apple proliferation and pear decline phytoplasmas by PCR amplification of ribosomal and nonribosomal DNA. Phytopath. 85: 771-776.

Maniatis, T., Fritsch, E.F., Sambrook, K.J. Molecular Cloning: a Laboratory Manual. New York: Cold Spring Harboratory, Cold Spring Harbor, 1982.

Maramorosch, K., Kimura, M., Chareonridhi, S. 1975. Mycoplasmalike organisms associated with white leaf disease in Thailand. FAO Plant Pro. Bullet. 23: 137-139.

Marcone, C., Ragozzino, A., and Seemuller, E. 1997 a. Detection and identification of phytoplasmas in yellows diseased weeds in Italy. Plant Pathol. 46(4): 530-537.

Marcone, C., Ragozzino, A., and Seemuller, E. 1997 b. Detection of bermuda grass white leaf disease in Italy and characterization of the associated phytoplasma by RFLP analysis. Plant Dis. 81: 862-866.

Marcone, C., Ragozzino, A., Schneider, B., Lauer, U., Smart, C.D., and Seemuller, E. 1996. Genetic characterization and classification of two phytoplasmas associated with spartium witches'broom disease. Plant Dis. 80(4): 365-371.

Matsumoto, T., Lee, C.S., and Teng, W.S. 1968. Studies on sugarcane white leaf disease of Taiwan with special reference to transmission by a leafhopper, *Epitettix hiroglyphicus* Mats. Pro. Soc. Sugarcane Tech. 13: 1090-1099.

McCoy, R.E., Caudwell, A., Chang, C.J., Chen, T.A., Chiykowski, L.N., Cousin, N.T., Dale, J.L., de Leeuw, G.T.N., Golino, D.A., Hackett, K.J., Kirkpatrick, B.C., Morwitz, R., Petzold, H., Sinha, R.C., Siguira, M., Whitcomb, R.S., Yang, I.L., Zhu, B.M., and Seemuller, E. 1989. Plant diseases associated with mycoplasma-like organisms. In The Mycoplasmas, vol. 5, pp. 545-640. R.F., Whitcomb, and J.G., Tully, eds. New York: Academic Press.

Mullis, K.B., and Faloona, F.A. 1987. Specific synthesis of DNA in vitro via a polymerase catalyzed chain reaction. Methods Enzymol. 155: 335-350.

Mullis, K.B., Faloona, F.A., Scharf, S., Saiki, R.K., Horn, G.T., and Erlich, H.A. 1986. Specific enzymatic amplification of DNA in vitro: The polymerase chain reaction. Cold Spring Harbor Symp. Quant. Biol. 51: 263-273.

Nakashima, K., and Hayashi, T. 1995. Extrachromosomal DNAs of rice yellow dwarf and sugarcane white leaf phytoplasmas. Ann. Phytopathol. Soc. Jpn. 61(5): 456-462.

Nakashima, K., and Murata, N. 1993. Destructive plant diseases caused by mycoplasma-like organisms in Asia. Outlook Agric. 22: 53-58.

Nakashima, K., Chaleeprom, W., Womgkaew, P., and Sirithorn, P. 1994. Detection of mycoplasmalike organism associated with white leaf disease of sugarcane in Thailand using DNA probes. JIRCAS J. 1: 57-67.

Nakashima, K., Hayashi, T., Chaleeprom, W., Wongkaew, P., and Sirithorn, P. 1995. Detection of DNA of phytoplasmas associated with phyllody disease of sesame in Thailand. Ann. Phytopathol. Soc. Jpn. 61: 519-528.

Nakashima, K., Hayashi, T., Chaleeprom, W., Wongkaew, P., and Sirithorn, P. 1996. Complex phytoplasma flora in Northeast Thailand as revealed by 16s rDNA analysis. Ann. Phytopathol. Soc. Jpn. 62(1): 57-60.

Nakashima, K., Kato, S., Iwanami, S., and Murata, N. 1991. Cloning and detection of chromosomal and extrachromosomal DNA from mycoplasmalike organisms that cause yellow dwarf disease of rice. Appl. Environ. Microbiol. 57: 3570-3575.

Namba, S., Kato, S., Iwanami, S., Oyaizu, H., Shiozawa, H., and Tsuchizaki, T. 1993. Detection and differentiation of plant-pathogenic mycoplasmalike organisms using polymerase chain reaction. Phytopath. 83: 786-791.

Nasu, S., Sugiura, M., Wakimoto, T., and Iida, T. 1967. On the ethiologic agent of rice yellow dwarf. Ann. Phytopathol. Soc. Jpn. 33: 343-344.

Ou, S.H. 1985. Virus and MLO diseases. In Rice diseases. p. 1-60. S.H., Ou, eds. United Kingdom: Commonwealth Mycological Institute.

Pan, Y.S., and Yangs. 1971. Progress report on ecology of *Epitettix hiroglyphicus* an insect vector of sugarcane white leaf disease. Sug. Path. News. 6: 16.

Prasad, S.M., and Sahambi, H.S. 1982. Sesame phyllody some new host records. Indian Phytopathol. 35: 159-160.

Rishi, N., and Chen, C.T. 1989. Grassy shoot and white leaf disease. In Diseases of sugarcane major diseases. pp. 289-300. B.C., Ricaud, and B.T., Egan, eds. Amsterdam: Elsevier Publisher.

Sarindu, N., and Clark, M.F. 1993. Antibody production and identity of MLOs associated with sugarcane white leaf disease and bermuda-grass white leaf disease from Thailand. Plant Pathol. 42: 396-402.

Sarosh, Misra, S.R., Singh, Ki, and Singh, K. 1986. Anatomical studies on sugarcane affected with grassy shoot disease. Indian Phytopathol. 39: 499-502.

Schneider, B., Ahrens, U., Kirkpatrick, B.C., and Seemuller, E. 1993. Classification of plant pathogenic mycoplasmalike organisms using restriction site analysis of PCR amplified 16s rDNA. J. Gen. Microbiol. 139: 519-527.

Shiomi, T. 1988. Host range of gentian witches' broom MLO and transmission by *Scleroracus Flavopictus*. Proc. Kansai. Plant Prot. Soc. 30: 31-36.

Shiomi, T., and Sugiura, M. 1984 a. Differences among *Macrosteles orientalis* transmitted MLO, potato purple-top wilt MLO in Japan and aster yellows MLO from USA. Ann. Phytopathol. Soc. Jpn. 50: 455-460.

Shiomi, T., and Sugiura, M. 1984 b. Grouping of mycoplasma-like organisms transmitted by the leafhopper vector, *Macrosteles orientalis* Virvaste, based on host range. Ann. Phytopathol. Soc. Jpn. 50: 149-157.

Smart, C.D., Schneider, B., Blomquist, C.L., Querra, L.J., Harrison, N.A., Ahrens, U., Lorenz, K.H., Seemuller, E., and Kirkpatrick, B.C. 1996. Phytoplasma-specific PCR primers based on sequences of the 16s-23s rRNA spacer region. Appl. Environ. Microbiol. 62: 2988-2993.

Vega, F.E., Davis, R.E., Barbosa, P., Dally, E.L., Purcell, A.H., and Lee, I.M. 1993. Detection of a plant pathogen in a nonvector insect species by the polymerase chain reaction. Phytopath. 83: 621-624.

Viswanathan, R. 1997. Detection of phytoplasmas associated with grassy shoot Disease of sugarcane by ELISA techniques. J. Plant Dis. Protect. 104: 9-16.

Wongkaew, P., Hanboonsong, Y., Sirithorn, P., Choosai, C., Boonkrong, S., Tinnangwattana, T., Kitchareonpanya, R., and Damak, S. 1997. Differentiation of phytoplasmas associated with sugarcane and gramineous weed white leaf disease and sugarcane grassy shoot disease by RFLP and sequencing. Theor. Appl. Genet. 95(4): 660-663.

Wongkaew, P., Hanboonsong, Y., Sirithorn, P., Tinnangwattana, T., and Kitchareonpanya, R. 1996. Detection and differentiation of phytoplasma associated with sugarcane white leaf disease using DNA probes and polymerase chain reaction. Biotechnology: Prospects for the future, 14-15 November, 1996. Prachuap Khiri Khan, Thailand.

Wongkaew, P., Sirithorn, P., Chaleeprom, W., Nakashima, K., Hayashi, T., and Koizumi, M. 1995. Detection of sugarcane white leaf mycoplasmalike organism in field grown plants and tissue cultures by DNA probe. Proceedings of the 2nd National Cane and Sugar Conference 2-3 May, 1995. Thailand Society of sugar cane technologists, Bangkok.

Yang, S.L. 1972. Bionomics of *Matsumuratettix hiroglyphicus* Matsumura, an insect vector of sugarcane white leaf disease. III. A study on the relationship between environmental factors and oviposition of *Matsumuratettix hiroglyphicus* Matsumura. Rept. Taiwan Sugar Exp. Sta. 57: 65-74.

Yang, S.L., and Pan, Y.S. 1969. Ecology and morphology of *Epitettix hiroglyphicus* Matsumura. Rept. Taiwan Sugar Exp. Sta. 48: 25-35.

Yang, S.L., and Pan, Y.S. 1970. Bionomics of *Matsumuratettix hiroglyphicus* Matsumura, an insect vector of sugarcane white leaf disease. II. Development in relation to host plants. Rept. Taiwan Sugar Exp. Sta. 50: 73-79.

Yang, S.L., and Pan, Y.S. 1977. Parasites of *Matsumuratettix hiroglyphicus* (Matsumura). Rept. Taiwan Sugar Res. Inst. 77: 49-58.