

รายการอ้างอิง

ภาษาไทย

- คณาจารย์ภาควิชาปฐพีวิทยา. 2535. **ปฐพีวิทยาเบื้องต้น**. คณะเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
กรุงเทพฯ.
- คณาจารย์ภาควิชาปฐพีวิทยา. 2539. **บทปฏิบัติการปฐพีวิทยาเบื้องต้น**. ภาควิชาปฐพีวิทยา.
คณะเทคโนโลยีการเกษตร สถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง.
กรุงเทพฯ.
- จิราภรณ์ อุษเสนี. 2537. **หลักนิเวศวิทยา**. สำนักพิมพ์จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย. กรุงเทพฯ.
- ดิเรก ชัยตระกูล. 2531. **การประเมินปัญหาและศักยภาพของดินเค็มในบริเวณลุ่มน้ำแม่กลอง**.
วิทยานิพนธ์ปริญญาโทมหาบัณฑิต ภาควิชาปฐพีวิทยา คณะเกษตร
มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.
- ทัศนีย์ อัดตะนันท์, จงรักษ์ จันท์เจริญสุข และสุรเดช จินตกานนท์. 2532. **คู่มือปฏิบัติการวิเคราะห์
ดินและพืช**. ภาควิชาปฐพีวิทยา คณะเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
กรุงเทพฯ.
- นโยบายและแผนสิ่งแวดล้อม, สำนัก. 2539. **ความหลากหลายทางชีวภาพของประเทศไทย**. กระทรวง
วิทยาศาสตร์เทคโนโลยีและสิ่งแวดล้อม. กรุงเทพฯ.
- บุญปลุก นาประกอบ. 2518. **การหมุนเวียนของธาตุอาหารในลุ่มน้ำขนาดเล็กของป่าดิบเขา ดอยขุย
เชียงใหม่**. วิทยานิพนธ์ปริญญาโทมหาบัณฑิต คณะวนศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
กรุงเทพฯ.
- ประหยัด รัฐธรรมกุล. 2528. **การเปลี่ยนแปลงของพรรณพืชตามระดับความสูงในเขตรักษาพันธุ์
สัตว์ป่าห้วยขาแข้ง**. วิทยานิพนธ์ปริญญาโทมหาบัณฑิต คณะวนศาสตร์ มหาวิทยาลัย
เกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.
- ปรีชา ธรรมานนท์. 2538. ป่าผลัดใบ. ใน **ป่าไม้กับสิ่งแวดล้อม**. หน้า 135-144. องค์การอุตสาหกรรม
ป่าไม้. กรุงเทพฯ. (องค์การอุตสาหกรรมป่าไม้ พิมพ์เนื่องในโอกาส 48 ปี แห่งการสถาปนา
องค์การอุตสาหกรรมป่าไม้)

- ปัญญาฉัตร กล่อมพุ่ม. 2529. **การศึกษาลักษณะสำคัญของดินที่มีผลต่อการปลูกพืชในบริเวณลุ่มน้ำแม่กลอง**. วิทยานิพนธ์ปริญญาโทบัณฑิต ภาควิชาปฐพีวิทยา คณะเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.
- พงษ์ศักดิ์ สุนหาฟู และคณะ. 2522. **การเปรียบเทียบลักษณะโครงสร้างของป่า 3 ชนิด บริเวณลุ่มแม่น้ำพรม จังหวัดชัยภูมิ. รายงานวนศาสตร์วิจัย. เล่มที่ 63. คณะวนศาสตร์. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.**
- พงษ์ศักดิ์ สุนหาฟู, บุญฤทธิ์ ภูริยากร, วิสุทธิ์ สุวรรณภินันท์ และชูป เข็มนาถ. 2523. **การเสื่อมสภาพของดินจากการทำลายป่าสะแกกราช. รายงานวนศาสตร์วิจัย เล่มที่ 68. คณะวนศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.**
- พงษ์ศักดิ์ สุนหาฟู, ปรีชา ธรรมานนท์ และชูป เข็มนาถ. 2537. **การวิเคราะห์ความสัมพันธ์ระหว่างดินกับพืชในป่าเต็งรังโดยวิธี Discriminant Analysis. วารสารวนศาสตร์. 13: 98-113.**
- พงษ์ศักดิ์ สุนหาฟู. 2538. **ความหลากหลายชนิดของไม้ยืนต้นในป่าเต็งรังที่สะแกกราช จ.นครราชสีมา. I. ความผันแปรและการเปลี่ยนแปลงของความหลากหลายชนิด. วารสารวนศาสตร์. 29: 416-427.**
- เฉลียว แจ้งไพร. 2534. **ความสัมพันธ์ระหว่างดินกับปัจจัยที่ให้กำเนิดดิน. เอกสารวิชาการฉบับที่ 206. กองสำรวจและจำแนกดิน กรมพัฒนาที่ดิน. กรุงเทพฯ.**
- ไพบุลย์ ประพฤติธรรม. 2528. **เคมีของดิน. ภาควิชาปฐพีวิทยา คณะเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.**
- เอิบ เขียววีร์นรมณ์. 2532. **ดินของประเทศไทย : ลักษณะการแจกกระจายและการใช้. ภาควิชาปฐพีวิทยา คณะเกษตร มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.**
- วนศาสตร์, คณะ. **รายงานฉบับสมบูรณ์ : แผนการจัดการเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าห้วยขาแข้ง จังหวัดอุทัยธานี และจังหวัดตาก (พ.ศ. 2533-2537).** มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.
- วิระ พุกเจริญ, พิณทิพย์ ธิติโรจนวัฒน์, เอกชัย ลีมถาวรศิริพงศ์, กิตติพงษ์ พงษ์บุญ, ทรงธรรม สุขสว่าง และสมาน รวยสูงเนิน. 2531. **ลักษณะโครงสร้างของป่าเต็งรังและป่าดิบแดง ที่บ้านลาดกะเมอ อ. เมือง จ. สกลนคร. ฝ่ายวิจัยกองอนุรักษ์ต้นน้ำ กรมป่าไม้. กรุงเทพฯ.**
- วิสุทธิ์ ไบไม้. 2532. **ความหลากหลายทางชีววิทยา. ใน สิริวัฒน์ วงษ์ศิริ และศุภชัย หล่อโลหะการ (บรรณาธิการ), ความหลากหลายทางชีวภาพในประเทศไทยการสัมมนาชีววิทยาครั้งที่ 7. หน้า 1-13. กรุงเทพฯ.**
- สมศักดิ์ สุขวงศ์, สรายุทธ บุญยะเวชชีวิน และนริศ ภูมิภาคพันธ์. 2532. **ระบบนิเวศทางบก. ความหลากหลายทางชีววิทยา. ใน สิริวัฒน์ วงษ์ศิริ และศุภชัย หล่อโลหะการ (บรรณาธิการ), ความหลากหลายทางชีวภาพในประเทศไทย การสัมมนาชีววิทยาครั้งที่ 7. หน้า 15-30. กรุงเทพฯ.**

- สรายุทธ บุญยะเวชชีวิน. 2537 ก. **รูปแบบสังคมพืชป่าดิบแล้ง ที่สะแกกราช จ. นครราชสีมา**. ส่วน
วนวัฒนวิจัย สำนักงานวิชาการป่าไม้ กรมป่าไม้. กรุงเทพฯ.
- สรายุทธ บุญยะเวชชีวิน. 2537 ข. **การวิเคราะห์สังคมพืชป่าเบญจพรรณในประเทศไทย**. ส่วน
วนวัฒนวิจัย สำนักงานวิชาการป่าไม้ กรมป่าไม้. กรุงเทพฯ.
- สิริรัตน์ จันทรมหาเสถียร. 2536. สภาพของดินในสวนป่าศรีสะเกษ. **วารสารสีทอง**. 8(2): 61-67.
- อนุรักษสัตว์ป่า, กอง. 2529. **เอกสารวิจัยเขานางรำ**. เล่มที่ 1. ฝ่ายวิชาการ กรมป่าไม้. กรุงเทพฯ.
- อรุณ เหลืองวนวัฒน์. 2525. **ความเปลี่ยนแปลงลักษณะโครงสร้างป่าดิบเขาตามระดับความสูงต่างกัน
บริเวณคอกยปูย เชียงใหม่**. วิทยานิพนธ์ปริญญาโทบัณฑิต ภาคศึกษาวนวัฒนวิทยา
คณะวนศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.
- อภิสิทธิ์ เอี่ยมหน่อ. 2530. **ธรณีสัณฐานวิทยา**. ไทยวัฒนาพานิช: กรุงเทพฯ.
- อุตสาหกรรมป่าไม้, องค์การ. 2539. ป่าไม้เมืองเหนือในฤดูแล้ง. ใน **ป่าไม้กับสิ่งแวดล้อม**, หน้า 75-84.
กรุงเทพฯ. (องค์การอุตสาหกรรมป่าไม้ พิมพ์เนื่องในโอกาส 48 ปี แห่งการสถาปนา
องค์การอุตสาหกรรมป่าไม้)
- อุทิศ กุฎอินทร์. 2538. ความหลากหลายทางชีวภาพของป่าเมืองไทย. ใน **ป่าไม้กับสิ่งแวดล้อม**,
หน้า 121-134. กรุงเทพฯ. (องค์การอุตสาหกรรมป่าไม้ พิมพ์เนื่องในโอกาส 48 ปี แห่งการ
สถาปนาองค์การอุตสาหกรรมป่าไม้)
- อำนาจ สุวรรณฤทธิ์. 2525. **ความสัมพันธ์ระหว่างดินกับพืช**. ภาควิชาปฐพีวิทยา คณะเกษตร
มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์. กรุงเทพฯ.

ภาษาอังกฤษ

- Avery, T.E. and Burkhardt, H.E. 1994. **Forest measurements**. 4th ed. Singapore:
McGraw-Hill.
- Balslev, H., Luteyn, J., Ollgaard, B. and Holm-Nielsen, B.L. 1987. Composition and
structure of adjacent unflooded and floodplain forest in Amazonian Ecuador.
Opera Botanica. 92: 37-57.
- Brady, N.C. 1990. **The nature and properties of soil**. 10th ed. Mcmillan Publishing
Company, New york. 621 p.
- Bray, R.H. and Kurtz, L.T. 1945. Determination of total organic and available from
of phosphorus in soils. **Soil Science**. 59: 39-45.

- Bunyavejchewin, S. 1983 a. Canopy structure of the dry dipterocarp forest of Thailand. **Thai For. Bull.** 14: 1-132.
- Bunyavejchewin, S. 1983 b. Analysis of the tropical dry deciduous forest of Thailand, I. Characteristics of the dominance types. **Nat. Hist. Bull. Siam. Soc.** 31(2): 109-122.
- Bunyavejchewin, S. 1985. Analysis of the tropical dry deciduous forest of Thailand, II. vegetation in relation to topographic and soil gradients. **Nat. Hist. Bull. Siam. Soc.** 33(1): 3-20.
- Chapman, H.D. 1965. Cation exchange capacity, pp. 891-901. In C.A. Black (ed.) **Method of Soil Analysis. Part II Chemical and Microbiological Properties. Agronomy No. 9.** Amer. Soc. of Agron. Inc., Wisconsin.
- Connell, J.H. 1978. Diversity in tropical rainforests and coral reefs. **Science.** 199: 1302-1310
- Dallmeier, F. 1992. Long-term monitoring of biological diversity in tropical forest areas : method for establishment and inventory of permanent plots. **MAB DIGEST 11.** UNESCO, Paris.
- Donahue, R.L., Shickluna, C.J. and Robertson, S.L. 1971. **Soil: An Introduction to Soil and plant growth.** Prentice-Hall, Inc., New Jersey.
- Douglas, S. 1996. Species richness, tropical forest dynamics and sampling: questioning cause and effect. **OIKOS.** 76(3): 587-590.
- Gauch, H.G. 1982. **Multivariate Analysis in Community Ecology.** Cambridge University Press, New York.
- Gerrard, J. 1992. **Soil Geomorphology : An introduction of pedology and geomorphology.** Chapman and Hall, London. 269 p.
- Hurlburt, S.H. 1971. The non-concept of species diversity : A critique and alternative parameters. **Ecology.** 52: 577-586.
- Innes, J.L. 1993. **Forest Health : It assessment and status.** Cambridge University Press, New York. 677 p.
- Jackson, M.L. 1958. **Soil chemical analysis.** Prentice-Hall, Inc., New Jersey
- Jeglum, J.K. and He F.L. 1995. Pattern and vegetation-environment relationships in a boreal forested wetland in Northeastern Ontario. **Canadian J. of Botany.** 73(4): 629-637.

- Jordan, C.F. 1985. **Nutrient Cycling in Tropical Forest Ecosystem**. John Wiley & Sons, New York.
- Khemnark, C., Wacharakiti S., Aksornkoae S. and Kauula-iad T. 1972. Forest production and soil fertility at Nikom Doi Chiengdau. Chiangmai Province. **For. Res. Bull. 22**. Faculty of forestry, Kasetsart Univ., Bangkok. 44 p.
- Kimmins, P.S. 1978. **Forest Ecology**. Macmillan Publishing Company, New York. 531 p.
- Krebs, C.J. 1989. **Ecological Methodology**. Harper & Row Publishing, New York.
- Kutintara, U. 1975. **Structure of dry dipterocarp forest**. Ph.D. Dissertation. Colorado state University., Fort Collins, Colorado. 242 p.
- Leak, B.W. 1992. Vegetative Change as an Index of Forest Environment Impact. **Journal of Forestry**. 90: 32-35.
- MacKinnon, J. and MacKinnon, K. 1986. **Review of the Protected Areas System in the Indo-Malayan Realm**. IUCN. Gland Swizerland.
- Margalef, R. 1958. Information theory in ecology. **General Systematic**. 3: 36-71.
- Miller, R.W. and Donahue, R.L. 1990. **Soil : An introduction to soil and plant growth**. Prentice-Hall, Inc., New Jersey. 768 p.
- Muller-Dombois, D. and Ellenberg, H. 1974. **Aim and methods of vegetation ecology**. John Wiley & Sons, Inc., New York. 547 p.
- Odum, E.P. 1983. **Basic Ecology**. Saunder College Publishing, Philadelphia.
- OEPP, 1992. **Thailand Country Study on Biodiversity**. Ministry of Science Technology and Environment, Bangkok.
- Pattern, R.S. and Ellis J.E. 1995. Pattern of species and community distributions related to environmental gradients in an arid tropical ecosystem. **Vegetatio**. 117(1): 69-79.
- Peech, M. 1945. Determinant of exchangeable cation and exchange capacity of soil rapid micro method utilizing centrifuge and spectrophotometer. **Soil Sci**. 59: 25-28.
- Phillip, O.L., Hall, P., Gently, A., Sawyer, S.A. and Vasques, R. 1994. Dynamics and species richness of tropical rainforests. **Proc. Natl. Acad. Sci**. 91: 2805-2809.
- Prance, G.T. 1993. Biodiversity : the richness of life. **Commemorative Lecture 1993 International Cosmos Prize**. 108-122.

- Pratt, P.E. 1965. Potassium. pp. 1022-1030. In C.A. Black (ed). Method of soil Analysis. Part II Chemical and Microbiological Properties. **Agronomy No.9**. Amer. Soc. of Agron. Inc., Medison Wisconsin, USA.
- Pregtizer, K.S., Barnes, B.V. and Lemme, G.D. 1983. Relationship of topography to soil and vegetation in and upper Michican ecosystem. **Soil Sci. Soc. Amer. J.** 47: 117-123.
- Sanchez, P.A. 1977. **Properties and management of soil in the tropic**. John Wiley & sons Inc., New York. 617 p.
- Sanchez, P.A., Villachica, J.H., and Bandy, D.E. 1983. Soil fertility dynamic after clean a tropical rainforest in Peru. **Soil Sci. Soc. Amer. J.** 47: 1171-1178.
- Schwab, G.O., Fangmeser, D.D. and Elliot, W.J. 1996. **Soil and water management system, 4th edition**. John Willey & sons, New York. 371 p.
- Shannon, C.E. and Weaver, W. 1949. **The Mathematical Theory of Communication**. University Illinois Press, Illinoid.
- Shimwell, D.W. 1971. **Description and Classification of Vegetation**. Sidgwick & Jackson, London. 321 p.
- Simpson, E.H. 1949. Measurement of diversity. **Nature**. 163: 688.
- Smittinand, T. 1977. **Vegetation and ground cover of Thailand**. Dept. of For. Biol., Fac. For., Kasetsart Univ., Bangkok.
- Sneath, P.H.A. and Sokal R.R. 1973. **Numerical Taxonomy**. Freeman, San Francisco.
- Soil Survey Staff. 1975. **Soil Taxonomy-A basic system of soil classification for making and interpreting soil survey**. U.S. Dept. Agri., U.S. Govt. Printing Office, Washington D.C. 754 p.
- Soil Survey Staff. 1982. Procedures for Collecting Soil Samples and Method of Analysis for Soil Survey. **Soil Survey Investigations Report No.1**. Soil conservation Service, U.S. Dept. Agri., U.S. Govt. Printing Office, Wasington D.C. 97 p.
- Tan, K.H. 1993. **Principle of Soil Chemistry**. Marcel Dekker, Inc., New York. 362 p.
- Tate III, L.R.. 1987. **Soil organic matter biological and ecological effects**. New York: John Wiley & Sons Inc., New York.
- Tisdale, S.L. and Nelson, W.L. 1990. **Soil fertilty and Fertilizer**. Mcmillan Publishing Company, New York. 754 p.
- Ukpong, I.E. 1995. An ordination study of mangrove swamp communities in West Africa. **Vegetatio**. 116(2): 147-159.

- Walkley, A. and C.A. Black. 1934. An examination of Degtjareff method for determining soil organic matter and a proposed modification of the chroma acid titration method. **Soil Sci.** 37: 29-35.
- Whittaker, R.H. 1970. **Communities and Ecosystem.** Macmillan Publishing Co., Inc., New York.
- Zinke, P.J., Sabhasri S. and Kunstadter, P. 1978. **Soil fertility aspects of the Lua' forest fallow system of shifting cultivation.** In Farmer in the forest.
- Zonn, S.U. 1995. **Tropical and Subtropical Soil Science.** Mir Publishers, Moscow. 423 p.



สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



ภาคผนวก

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ภาคผนวก ก

เขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าห้วยขาแข้ง

ลักษณะภูมิประเทศ

เขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าห้วยขาแข้ง มีพื้นที่ทั้งหมด 1,609,154 ไร่ หรือ 2,575 ตารางกิโลเมตร พื้นที่ทั้งหมดอยู่ระหว่างเส้นรุ้ง $15^{\circ}00'$ - $15^{\circ}50'$ เหนือ และเส้นแวง $99^{\circ}00'$ - $99^{\circ}28.5'$ ตะวันออก ลักษณะทั่วไปเป็นภูเขาสูงชันสลับซับซ้อน มีความสูงจากระดับน้ำทะเล 200-1,677 เมตร เป็นต้นน้ำลำธารของลำห้วยหลายสายที่สำคัญที่สุดคือ ห้วยขาแข้ง ไหลผ่านตอนกลางของพื้นที่และมีน้ำไหลตลอดปีลงสู่แควใหญ่ ทางซีกตะวันตกเป็นป่าดิบและภูเขาสูงติดกับป่าในเขตทุ่งใหญ่นเรศวรก่อให้เกิดลำห้วยสายสั้นๆหลายสายไหลลงสู่ห้วยขาแข้ง ทางซีกตะวันออกของพื้นที่บริเวณใกล้เคียงสถานีวิจัยสัตว์ป่าเขานางรำ มีลำห้วยสายใหญ่ได้แก่ ห้วยอ้ายเยาะ และห้วยข้างตาย ที่ไหลลงสู่ห้วยขาแข้ง และมีลำห้วยสองทางไหลลงสู่ห้วยทับเสลาและลงสู่แม่น้ำเจ้าพระยา ยอดเขาสูงสุดคือ เขาปลายห้วยขาแข้งสูงจากระดับน้ำทะเล 1,677 เมตร และมียอดเขาใหญ่สูงจากระดับน้ำทะเล 1,554 เมตร ซึ่งอยู่ในบริเวณใกล้เคียงกับสถานีวิจัยเขานางรำ สภาพพื้นที่โดยรอบสถานีวิจัยสัตว์ป่าเขานางรำ เป็นพื้นที่ค่อนข้างราบระหว่างหุบเขาสูงเป็นต้นกำเนิดลำห้วยหลายสาย

ลักษณะภูมิอากาศ

เขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าห้วยขาแข้ง มีปริมาณน้ำฝนเฉลี่ยประมาณ 1,500 มิลลิเมตรต่อปี ปริมาณน้ำฝนสูงสุดจะอยู่ในช่วงเดือนกันยายนและตุลาคม น้อยที่สุดในเดือนธันวาคมและกุมภาพันธ์ อุณหภูมิเฉลี่ยตลอดปี 24.8° เซลเซียส อุณหภูมิเฉลี่ยต่ำสุดตลอดปีประมาณ 19.11° เซลเซียส อุณหภูมิเฉลี่ยสูงสุดตลอดปีประมาณ 29.11° เซลเซียส เดือนมีนาคมเป็นเดือนที่มีอุณหภูมิสูงสุดเฉลี่ย 33.88° เซลเซียส เดือนธันวาคมมีอุณหภูมิต่ำสุดเฉลี่ย 13.07° เซลเซียส

จากลักษณะภูมิอากาศดังกล่าวสามารถแบ่งฤดูกาลออกเป็น 2 ฤดูใหญ่ๆคือ ฤดูแล้งและฤดูฝน ฤดูฝนเริ่มตั้งแต่เดือน พฤษภาคม-ตุลาคม เป็นเวลา 6 เดือน ฤดูแล้งเริ่มตั้งแต่เดือน พฤษภาคม-เมษายน เป็นเวลา 6 เดือน

ชนิดป่าและพรรณไม้

สภาพป่าที่ปรากฏในพื้นที่จะมีลักษณะและโครงสร้างต่างกันไปตามปัจจัยภูมิอากาศ ภูมิประเทศ ไฟป่า และลักษณะดิน สภาพป่าแบ่งออกเป็น 2 ประเภทใหญ่ๆ คือป่าผลัดใบ (Deciduous forest) และป่าไม่ผลัดใบ (Evergreen forest)

1. ป่าผลัดใบ แบ่งเป็น 2 ประเภท คือ

1.1 ป่าเต็งรัง (Drydeciduous dipterocarp forest) พบกระจายอยู่ตามพื้นที่เนินเขาและสันเขาที่ไม่สูงนัก เรือนยอดโปร่งโล่งไม่ประสานกัน มีพรรณไม้เด่น เช่น เต็ง รัง เหียง พลวง มะขามป้อม ตีนนก มะค่าแต้ ปรง และเบ้ง เป็นต้น

1.2 ป่าเบญจพรรณ (Mixed deciduous forest) พบกระจายอยู่ตามบริเวณเนินเขาและริมห้วยที่ค่อนข้างชื้น พรรณไม้เด่น เช่น ตะแบก เสลา มะค่าโมง ประดู่ แดง ไทร ส้าน ปอและไม้ชนิดต่างๆ เช่น ไม้วอล ไม้ป่า ไม้รวก และไม้ไผ่ขึ้นสลับด้วย

ในฤดูแล้งทั้งป่าเต็งรังและป่าเบญจพรรณ ต้นไม้จะมีการทิ้งใบและไม้พื้นล่างจำพวกหญ้าไม้พุ่มจะแห้งทำให้เกิดไฟป่าขึ้นทุกปี

2. ป่าไม่ผลัดใบ แบ่งเป็น 2 ประเภท คือ

2.1 ป่าดงดิบแล้ง (Dry evergreen forest) พบกระจายอยู่ตามริมห้วยและไหล่เขา มีความหนาแน่นของไม้เรือนยอดประมาณ 65-85 เปอร์เซ็นต์ โครงสร้างในแนวตั้งประกอบด้วยไม้ 4 ชั้น มีพรรณไม้เด่น เช่น ยางนา ยางแดง ตะเคียนทอง ยมหอม สมพง ไทร สมอภิภาก และกล้วยไม้ เป็นต้น

2.2 ป่าดงดิบเขา (Hill evergreen forest) พบกระจายอยู่ตามสันเขาที่สูงจากระดับน้ำทะเล 1,000 เมตรขึ้นไป มีพรรณไม้เด่น เช่น ก่อ อบเชย หว่า พญาไม้ ชุนไม้ พญามะขามป้อมดง และเหมือดชนิดต่างๆ เป็นต้น

ป่าทั้ง 4 ประเภทดังกล่าวมีขอบเขตการกระจายในระดับ 400-600 เมตร 400-950 เมตร 400-1,000 เมตร และ 1,000-1,554 เมตร จากระดับน้ำทะเล ตามลำดับ

ความสำคัญของเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าทุ่งใหญ่นเรศวร-ห้วยขาแข้ง

เขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าห้วยขาแข้ง ตั้งอยู่ในเขตอำเภอบ้านไร่และอำเภอลานสัก ในจังหวัดอุทัยธานี และอำเภอดมผาง จังหวัดตาก ครอบคลุมพื้นที่ต้นน้ำสายหลักคือลำห้วยขาแข้ง ลักษณะภูมิประเทศโดยทั่วไปเป็นเทือกเขาสลับซับซ้อนที่ก่อให้เกิดสภาพของพื้นที่ลุ่มต่ำริมห้วย ความสูงของพื้นที่จากระดับน้ำทะเลปานกลางตั้งแต่ 250 เมตรขึ้นไป จนถึงยอดเขาสูงระดับ 1,689 เมตร ลักษณะของพื้นที่เป็นสันเขาต่อเนื่องสองข้างขนานกับลำห้วยขาแข้งที่วางพาดพื้นที่จากเหนือลงโดยมีเขาปลายห้วยขาแข้งเป็นจุดเริ่มต้นของลำห้วยสำคัญสายนี้ตามสัปดาห์ของลำห้วยสายใหญ่ๆ หลายสายที่มาบรรจบกับลำห้วยขาแข้งก่อให้เกิดเป็นที่ลุ่มกว้างใหญ่ริมลำห้วย เช่น สบห้วยแม่ติ สบห้วยไฉ่เยาะ และสบห้วยกระดัง เป็นต้น

พื้นที่ป่าอนุรักษ์ชิ้นนี้เป็นศูนย์รวมของความหลากหลายทางธรรมชาติไม่ว่าจะเป็นแหล่งน้ำ ซึ่งมีลำห้วยขาแข้งเป็นสายน้ำหลัก มีความยาวผ่านตลอดจากเหนือลงใต้ภายในเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าเป็นระยะทาง 90 กิโลเมตร มีน้ำไหลตลอดปี ความกว้างในบางตอนกว้างถึง 60 เมตร สภาพของลำห้วยประกอบด้วยดอนทราย หาดกรวดหิน วังน้ำลึกเป็นช่วงๆ ป่าห้วยขาแข้งเป็นแหล่งรับน้ำที่สำคัญของเขื่อนศรีนครินทร์ นอกจากนี้ยังมีลำห้วยสายหลักที่รับน้ำแล้วปล่อยให้ไหลลงสู่ห้วยขาแข้ง อย่างเช่นห้วยแม่ติ ที่อยู่ทางตอนใต้ของพื้นที่รับน้ำจากยอดเขาใหญ่และยอดเขาน้ำเย็น ในเขตอำเภอบ้านไร่ ความยาวของลำห้วยแม่ติ 35 กิโลเมตร ลำห้วยไฉ่เยาะอยู่บริเวณตอนกลางของพื้นที่รับน้ำจากเทือกเขาเขียว ความยาวของห้วยไฉ่เยาะ 30 กิโลเมตร ทางตอนบนมีห้วยกระดังรับน้ำจากเทือกเขาดอยหินแดง ส่วนด้านทิศตะวันออกเฉียงเหนือยังมีพื้นที่รับน้ำที่แยกลงไปยังห้วยทับเสลาที่ลำเลียงน้ำไปเลี้ยงอ่างเก็บน้ำของเขื่อนทับเสลาที่อยู่นอกเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าทางด้านทิศตะวันออก

ความเหมาะสมของสภาพภูมิประเทศ ปริมาณความชื้น และอากาศ ทำให้ป่าห้วยขาแข้งเป็นศูนย์รวมของสภาพป่าไม้หลากหลายชนิด นับตั้งแต่ป่าดงดิบเขาที่ระดับความสูงตั้งแต่ 1,000 เมตรขึ้นไป ป่าดงดิบชื้นที่ขึ้นอยู่ตามภูเขาและสองฝั่งลำห้วยสายใหญ่ ป่าดงดิบแล้ง ป่าเบญจพรรณที่มักพบมีไม้ไม่ขึ้นปะปนอยู่ป่าเต็งรัง ป่าไผ่ และทุ่งหญ้าที่กระจายอยู่เป็นหย่อมเล็กหย่อมน้อยตามบริเวณนี้ เป็นสังคมต้นไม้อายุและพืชกระจัดกระจายอยู่ปะปนกันตลอดทั่วพื้นที่ตามสภาพที่เกิดตามธรรมชาติโดยปราศจากการรบกวนจากมนุษย์มาเป็นเวลานานหลายร้อยปีหลายพันปี จนกลายเป็นแหล่งที่อาศัยของสัตว์ป่าที่ปรับตัวให้เข้ากับสภาพแต่ละประเภท และมีอยู่อย่างหลากหลายของชนิดพันธุ์ ดังนี้คือ สัตว์เลี้ยงลูกด้วยนมจำนวน 67 ชนิด นก 355 ชนิด สัตว์เลื้อยคลาน 77 ชนิด สัตว์ครึ่งบกครึ่งน้ำ 29 ชนิด และสัตว์จำพวกปลาอีก 54 ชนิด ในจำนวนสัตว์ป่าที่สำรวจมาแล้วทั้งหมดมีสัตว์ป่าที่ได้รับการกำหนดสภาพโดย IUCN ว่าจะสูญพันธุ์ (Endanger species) จำนวน 21 ชนิด และสัตว์ป่าที่ถูกคุกคาม (Theathened species) จำนวน 65 ชนิด รวมอยู่ด้วย สัตว์ป่า

ชนิดที่จะสูญพันธุ์และพบอยู่ในเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าห้วยขาแข้ง ได้แก่ เบ็ดกำหรือนกเบ็ดป่า นกยูงไทย นกเงือกคอแดง ลิงไฉ่เงี้ยว ชะนีมือขาว หมาใน แมวลายหินอ่อน เสือลายเมฆ เสือไฟ เสือโคร่ง ช้างป่า สมเสร็จ เก้งหม้อ เนื้อทราย วัวแดง กระตัง ควายป่า เลียงผา ปลากระตือ และปลา กระโห้

ผืนป่าอนุรักษ์ในรูปของเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าที่ได้ชื่อว่า "ทุ่งใหญ่-ห้วยขาแข้ง" แห่งนี้ครอบคลุมพื้นที่ของ 5 อำเภอ 3 จังหวัด คือ อ.บ้านไร่ อ.ลานสัก จ.อุทัยธานี อ.สังขละบุรี อ.ทองผาภูมิ จ.กาญจนบุรี และ อ.อุ้มผาง จ.ตาก นอกจากนี้ยังถูกล้อมรอบไปด้วยผืนป่าอนุรักษ์แห่งอื่นๆ ในรูปของเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าและอุทยานแห่งชาติที่ต่อเนื่องเป็นป่าผืนเดียวกันอีกจำนวน 7 แห่ง คือ เขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าอุ้มผาง (2,516 ตารางกิโลเมตร) อุทยานแห่งชาติแม่วังก์ (894 ตารางกิโลเมตร) และอุทยานแห่งชาติคลองลาน (300 ตารางกิโลเมตร) เชื่อมต่อทางตอนเหนือ และต่อเนื่องกับอุทยานแห่งชาติเขาแหลม (1,488 ตารางกิโลเมตร) อุทยานแห่งชาติเอราวัณ (550 กิโลเมตร) เขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าสักพระ (859 ตารางกิโลเมตร) และอุทยานแห่งชาติเฉลิมรัตนโกสินทร์ (59 ตารางกิโลเมตร) ทางตอนใต้

พื้นที่ป่าอนุรักษ์สามารถอำนวยความสะดวกแก่สังคมส่วนรวมทั้งทางตรงและทางอ้อม โดยทางตรงก็คือสภาพป่าธรรมชาติและสัตว์ป่าที่ให้ความสุนทรีย์แก่มวลมนุษย์ ในรูปของการทัศนศึกษาและการพักผ่อนหย่อนใจประกอบกับรัฐและประชาชนในท้องถิ่นมีรายได้ทางเศรษฐกิจจากการที่มีคนเข้าไปใช้บริการเพื่อความรื่นรมย์กับธรรมชาติที่รัฐกำหนดไว้เป็นอุทยานแห่งชาติและวนอุทยาน สำหรับประโยชน์ทางตรงที่เห็นได้ชัดเจนจากพื้นที่ที่ได้รับการกำหนดให้เป็นเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าก็คือ เป็นแหล่งศึกษาหาข้อมูลในด้านวิชาการป่าไม้ สัตว์ป่า และระบบความสมดุลทางนิเวศวิทยา อีกทั้งเป็นแหล่งรวมพันธุ์พืชและสัตว์ป่าที่สามารถนำมาใช้ในการปรับปรุงพันธุ์สัตว์เลี้ยงที่มนุษย์นำมาประยุกต์ใช้เพื่อความมั่นคงทางเศรษฐกิจโดยส่วนรวมของประเทศ นอกจากผลประโยชน์โดยตรงดังกล่าวแล้วป่าอนุรักษ์ที่ยังคงสภาพเป็นป่าธรรมชาติที่ปราศจากการรบกวนของมนุษย์ยังอำนวยความสะดวกทางอ้อมอย่างมหาศาลที่ยากจะประเมินคุณค่าทางเศรษฐกิจออกมาเป็นตัวเงินให้เห็นชัดเจนได้ แต่สามารถกล่าวได้ว่าความต่อเนื่องของป่าธรรมชาติเป็นผืนใหญ่นั้นเป็นหลักประกันต่อการคงเผ่าพันธุ์ของพืชและสัตว์ที่ได้อาศัยเวลานับร้อยนับพันปีในการวิวัฒนาการจนสามารถดำรงเผ่าพันธุ์ไว้ได้และได้เป็นองค์ประกอบที่สำคัญต่อการควบคุมความสมดุลทางธรรมชาติ ควบคุมภัยพิบัติที่จะเกิดการทำลายธรรมชาติจนถึงขั้นวิกฤตหรือทำให้ภัยธรรมชาติลดความรุนแรงลง นอกจากนี้แหล่งกำเนิดของความอุดมสมบูรณ์ของดิน น้ำ และอากาศบริสุทธิ์ที่มาจากป่าธรรมชาติทั้งสิ้น ดังจะเห็นได้จากตัวอย่างการประเมินคุณค่าของแหล่งต้นน้ำแควน้อยและแควใหญ่ที่ไหลต่อเนื่องลงมาสู่ลุ่มแม่น้ำแม่กลองตอนล่าง ให้คุณค่าทางเศรษฐกิจต่อประชาชนที่อาศัยพื้นที่สองฝั่งแม่น้ำนั้นในแม่น้ำนั้นในการกสิกรรมและสวนผลไม้คิดเป็นคิดเป็นมูลค่าที่ประเมินได้ไม่น้อยกว่าปีละ 350 ล้านบาท จะเห็นได้ว่าป่าอนุรักษ์ที่ยังคงสภาพสมบูรณ์นั้นจำเป็นอย่างยิ่งที่จะต้องรักษาไว้เพื่อให้เป็นแหล่งผลิตธาตุอาหารที่จะเกิดการเน่าเปื่อยผุสลายของต้นไม้และพืชป่าที่จะถูกพัดพาให้

ไหลลงมาเป็นประโยชน์ต่อการกลีกรรรมของพื้นที่ตอนล่าง อีกทั้งป่าธรรมชาติยังช่วยควบคุมมิให้เกิดการพังทลายของหน้าดินที่สะสมเอาความอุดมสมบูรณ์ของป่าไม้ไว้

ดังนั้นป่าอนุรักษ์ผืนนี้นับได้ว่าเป็นป่าธรรมชาติที่มีคุณค่าและมีความสำคัญยิ่งต่อการอนุรักษ์ไว้ใน รูปแบบของเขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่า เพื่อให้ยังคงสภาพความเป็นธรรมชาติที่ประกอบไปด้วยความหลากหลายของสภาพป่า ชนิดพันธุ์พืชพันธุ์สัตว์ ตลอดจนเป็นผืนป่าอนุรักษ์ที่จะสามารถคุ้มครองความอยู่รอดของสัตว์ป่ามิให้สูญพันธุ์ไปจากการถูกล่าโดยรูปแบบต่างๆไม่ว่าจะเป็นการล่า การตัดไม้ทำลายป่าซึ่งเป็นแหล่งที่อยู่เฉพาะของสัตว์ป่าแต่ละชนิดรวมทั้งการพัฒนาดินที่ไม่ได้ตั้งอยู่บนพื้นฐานของการรักษาระบบนิเวศวิทยาของสิ่งมีชีวิต



สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ภาคผนวก ข.

การวัดความเป็นกรด-ด่างของดิน (pH)

การวัดความเป็นกรด-ด่างของดิน ด้วย pH meter (ใช้น้ำ) (ทำ duplicate)

ชั่งดินตัวอย่าง 20 กรัม ผสมกับน้ำกลั่น 20 มล. ใน beaker ขนาด 100 มล. ใช้แท่งแก้วคนให้ดินและน้ำเข้ากันก่อนวัด pH ประมาณ 30 นาที ในระหว่างที่วางทิ้งไว้ 30 นาทีนั้น ควรจะคนดินเป็นครั้งคราว ก่อนวัด pH จำเป็นต้อง standardize pH meter ด้วย buffer solution pH 7.0 และ 4.0 เสียก่อน

การวิเคราะห์ไนโตรเจนในดิน

วิธีวิเคราะห์หาปริมาณไนโตรเจนทั้งหมด (Total nitrogen)

ใช้วิธี Kjeldahl method เป็นวิธี wet oxidation ทำให้ไนโตรเจนในดินเปลี่ยนมาอยู่ในรูปของ $(\text{NH}_4)_2\text{SO}_4$

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. ตาชั่ง (Analytical balance)
2. เตาสำหรับย่อย
3. เครื่องมือสำหรับการกลั่น
4. Kjeldahl flask
5. Volumetric flask
6. Erlenmeyer flask
7. Cylinder
8. Volumetric pipette
9. Burette 10 ml.

สารเคมี (Reagents)

1. กรดกำมะถัน (H_2SO_4) 95-97% conc. sp. gr. 1.84
2. สารผสม catalyst : K_2SO_4 : CuSO_4 : Se powder 100:10:1 (บดละเอียด)

3. Sodium hydroxide (NaOH) 10 N : ชั่ง NaOH 400 g. ละลายน้ำ 1 ลิตร เก็บในภาชนะที่มีฝาปิด เพื่อป้องกันไม่ให้ก๊าซคาร์บอนไดออกไซด์ เข้าไป
4. Boric acid indicator solution 2 % (pH 5)
 - 4.1 Mixed indicator : ชั่ง 0.066 g. Bromocresol green และ 0.033 g. Methyl red ใส่ใน Vol. flask 100 ml. ละลายด้วย Ethanol ทำปริมาตรเป็น 100 ml.
 - 4.2 ละลายกรด Boric 20 g. ในน้ำร้อน 700 ml. วางทิ้งไว้ให้เย็น
 - 4.3 เติมเอทานอล 200 ml. และ 20 ml. mixed indicator และกรด Boric 700 ml. ลงใน Vol. flask ขนาด 1 l. เติม NaOH 0.05 N ประมาณ 3-4 ml. จนกระทั่ง 1ml. ของ Boric acid indicator เปลี่ยนเป็นสีเขียวอ่อน เมื่อเติมน้ำกลั่น 1 ml.
5. Standard Sulfuric 0.02 N H_2SO_4 เติมกรด H_2SO_4 ความเข้มข้น 1 N 20 ml. ลงใน Vol. flask ขนาด 1 l. เติมน้ำกลั่นผสมเป็น 1 l.

วิธีการ

1. การย่อย

ชั่งตย.ดินที่ร่อนผ่านตะแกรง ขนาด 0.5 mm. 1.0000 กรัม ใส่ใน Kjeldahl ขนาด 100 ml. ในการบรรจุดินตย.ลงใน flask อย่าให้ดินหกและเกาะที่ขอบ เติมสารผสม Catalyst ประมาณ 1 กรัม และตวงกรด H_2SO_4 ที่เข้มข้น 5 ml. ลงไปเขย่าเบาๆ เพื่อให้ดินและกรดเข้ากันทิ้งไว้ประมาณครึ่ง ชม. นำไปวางบนเตาย่อย ต้มด้วยไฟอ่อน ในระยะแรก และแรงไฟ ขณะย่อยควรหมุน flask ไปรอบๆ เป็นครั้งคราว เพื่อให้คลุกเคล้ากันดีขึ้น เมื่อสีของเหลวเริ่มใส ย่อยต่ออีกประมาณ ครึ่งชม. จึงยกออกจากเตาทิ้งไว้ให้เย็น รินน้ำกลั่นประมาณ 10-15 ml. ล้างคอ flask เข้าให้เข้ากันแล้วรอให้ของเหลวเย็นเท่าอุณหภูมิห้อง แล้วถ่ายใส่ Vol. flask ปรับปริมาตรด้วยน้ำกลั่นเป็น 100 ml. เขย่าให้สารละลายเข้ากัน (ทำ Blank)

2. การกลั่น

1. เปิดเครื่องกั่นและล้างเครื่องกลั่น 1 ครั้งโดยการกลั่นน้ำผ่านเครื่องกลั่น
2. รินน้ำยา Boric acid indicator 2% ประมาณ 50 ml. นำไปวางไว้ที่รองรับของเครื่องกลั่น โดยให้ปลายก้านอยู่นอเหนือถ้วยเล็กน้อย (1 ชม.)
3. ไปเปิดตย.สารละลายที่ย่อยสลายด้วยกรด H_2SO_4 จำนวน 10-20 ml. ลงใน distillation flask เริ่มต้นด้วย Blank
4. เติมสารละลาย 10 N NaOH 5-10 ml. ใน distillation flask ล้างด้วยน้ำกลั่นเล็กน้อยเพื่อขัดล้างให้ไหลรวมกับตัวอย่างดิน
5. เริ่มกลั่นและจับ NH_3 ให้ได้ปริมาตรประมาณ 35 ml. จึงหยุดเครื่องกลั่น
6. เอา Erlenmeyer flask ออก ล้างเครื่องกลั่นด้วยน้ำกลั่น ก่อนทำตัวอย่างต่อไป

3. การไตเตรต

นำสารละลายใน Erlenmeyer flask ของแต่ละตัวอย่างที่กลั่นได้ ไตเตรตด้วย standard sulfuric acid 0.02 N จนสีของสารละลายเปลี่ยนจากสีเขียวเป็นสีม่วงแดง จดปริมาตรกรดที่ใช้ เพื่อคำนวณหาปริมาณไนโตรเจน

การคำนวณ

$$\%N = \frac{N \times (T-B) \times 140}{\text{มล.ตัวอย่าง} \times \text{น้ำหนักดิน 1 กรัม}}$$

N = ความเข้มข้นของกรดที่ใช้ titrate

T = จำนวน มล. ของกรดที่ใช้ titrate กับตัวอย่าง

B = จำนวน มล. ของกรดที่ใช้ titrate กับ blank

หมายเหตุ

ต้องทำ blank titration เนื่องจากเคมีบางอย่างอาจจะมีไนโตรเจนอยู่เป็น impurity จึงจำเป็นต้องวิเคราะห์หาว่ามีอยู่เท่าใดเสียก่อน ค่าของ corrected ml(T-B) ได้มาโดยการลบค่า มล. ของ blank ออกจาก มล. ที่ได้จากดินตัวอย่าง

วิธีวิเคราะห์อินทรีย์ไนโตรเจนในดิน (Inorganic nitrogen)

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. ตาชั่ง (Analytical balance)
2. เครื่องเขย่าดิน
3. เครื่องมือสำหรับกลั่น (Distillation apparatus)
4. กรวยสำหรับกรอง (Funnel)
5. Erlenmeyer flask
6. Graduated pipette
7. Burette

สารเคมี (Reagents)

1. Magnesium oxide (MgO) เพา Heavy MgO ที่อุณหภูมิ 600-700°C นาน 2 ชั่วโมง ในเตา เพา (Muffle - furnace) ทำให้เย็นใน Desiccator แล้วเก็บไว้ในภาชนะที่มีฝาปิดมิดชิด

2. Devarda alloy
3. Standard sulfuric acid (H_2SO_4) 0.005N
4. Boric acid indicator solution 2% (รายละเอียดดูในวิธีวิเคราะห์ Total Nitrogen)
5. น้ำยาสกัด Potassium chloride (KCl) 2N ซึ่ง KCl 149.12 กรัม ละลายในน้ำกลั่นและทำ ปริมาตรเป็น 1 ลิตร

วิธีการ

ชั่งดิน 10 กรัม ลงใน Erlenmeyer flask ขนาด 250 มล. เติมน้ำยาสกัด KCl 2N จำนวน 100 มล. (อัตราส่วนดิน : น้ำยาสกัด 1 : 10) เขย่าเป็นเวลา 30 นาที กรองด้วยกระดาษกรอง Whatman No.1 ใส่ใน Erlenmeyer flask หรือขวดพลาสติก เขียนหมายเลขกำกับข้างขวดที่ใส่สารละลายดินตัวอย่าง นำไปกลั่น หาแอมโมเนียมและไนเตรท ในกรณีที่ต้องเก็บสารละลายที่กรองได้ไว้ก่อน ให้เก็บในขวดแล้วปิดฝาให้แน่น เก็บไว้ในตู้เย็น เตรียม Blank ด้วยวิธีดังกล่าวข้างต้นด้วย

การกลั่น

1. วิธีการค้นหาแอมโมเนียม
 - 1.1 เปิดเครื่องกลั่นและล้างเครื่องกลั่น 1 ครั้ง โดยการกลั่นน้ำผ่านเครื่องกลั่น
 - 1.2 รินน้ำยา Boric acid indicator 2% จำนวน 5 มล. ใน Erlenmeyer flask ขนาด 50 มล. นำไปวางไว้ที่รองรับของเครื่องกลั่น โดยให้ปลายก้านอยู่เหนือน้ำยา Boric acid เล็กน้อย (ไม่เกิน 1 ซม.)
 - 1.3 Pipette สารละลายที่กรองได้ 10 มล. ใน Distillation flask เติมผง MgO ประมาณ 0.2 กรัม กลั่นให้ได้ปริมาตร 30-35 มล.
 - 1.4 นำไป Titrate กับ Standard H_2SO_4 0.0006 N จนสีของสารละลายเปลี่ยนจากสีเขียวเป็นสีม่วงแดง

2. วิธีการค้นหาไนเตรท

- 2.1 หลังตากที่ค้นหาแอมโมเนียมแล้ว เติม Devarda alloy 0.2 กรัมลงใน Distillation flask
- 2.2 รินน้ำยา จำนวน 5 มล. ใน Boric acid indicator ขนาด 50 มล. นำไปวางไว้ที่รองรับของเครื่องกลั่น
- 2.3 กลั่นให้ได้ปริมาตร 30-30 มล.
- 2.4 ไตเตรทกับกรด H_2SO_4 มาตรฐาน 0.0005 N จนสีสารละลายที่ได้เปลี่ยนจากสีเขียวเป็นสีม่วงแดง

การคำนวณ

$$\text{NH}_4\text{-N,NO-N(ppm)} = \frac{N \times (T-B) \times 14 \times 105}{\text{มล.ตัวอย่าง} \times \text{น้ำหนักดิน(กรัม)}}$$

T = จำนวน มล. ของกรดที่ใช้ titrate กับตัวอย่าง

B = จำนวน มล. ของกรดที่ใช้ titrate กับ blank

N = ความเข้มข้นของกรดที่ใช้ titrate

หรือ

$$(\text{mg.N./ดิน 100 กรัม}) = \frac{N \times (T-B) \times 14 \times \text{มล.น้ำยาสกัด} \times 100}{\text{มล.ตัวอย่าง} \times \text{น้ำหนักดิน(กรัม)}}$$

การวิเคราะห์ฟอสฟอรัสในดิน

วิธีวิเคราะห์ฟอสฟอรัสในดิน

1. ฟอสฟอรัสทั้งหมดในดิน (Total Phosphorus)

วิธีที่นิยมใช้ในห้องปฏิบัติการคือการย่อย (Digestion) ดินด้วยกรด HClO_4 เข้มข้น ซึ่งมีวิธีการวิเคราะห์ดังนี้

วิธีการ

1. เครื่องมือ - Spectrophotometer

2. สารเคมี

2.1 HClO_4 70-72%

2.2 Free acid molybdovanadate solution

2.2.1 ละลาย Ammonium molybdate ($\text{NH}_4)_6\text{Mo}_7\text{O}_{24} \cdot 4\text{H}_2\text{O}$ 20 กรัม ในน้ำร้อนประมาณ 600 มล.

2.2.1 ละลาย Ammonium metavanadate 1 กรัมในน้ำร้อนประมาณ 600 มล.

2.2.3 เทสารละลายของ Ammonium molybdate ตามข้อ 2.2.1 ลงไปในสารละลาย Ammonium molybdate ตามข้อ 2.2.2 แล้วปรับปริมาตรให้เป็น 2 ลิตร เขย่าให้เข้ากัน

2.3 Standard phosphorus solution

2.3.1 Standard phosphorus solution 100 ppm เตรียมโดยการชั่ง KH_2PO_4 (อุณหภูมิ 105 °C นาน 2 ชม.) 0.4393 กรัม ใส่ใน Vol flask 1000 มล. ปรับปริมาตรให้ได้ 1000 มล.

2.3.2 Standard phosphorus solution 0,5,10,15 และ 20 ppm โดยเตรียมจากสารละลายจากข้อ 2.3.1 และทำให้สารละลายมาตรฐานนี้เป็นกรด โดยใช้อัตราส่วน $\text{HClO}_4\text{:Std. P Sol}^n = 1:10$

การเตรียมสารละลายจากตัวอย่างดิน

ชั่งดิน 1 กรัม ใส่ Digestion tube ขนาด 50 มล. หรือ Kjeldahl flask ขนาด 100 มล. เติมน้ำ HClO_4 เข้มข้น 10 มล. Digest ที่อุณหภูมิประมาณ 200 °C จนสารละลายใส จากนั้นทิ้งไว้ให้เย็น ประมาณ 1-1.30 ชม. ถ่ายลงใน Vol flask ขนาด 100 มล. แล้วปรับปริมาตรให้ได้ 100 มล. เหย้าให้เข้ากันแล้วกรองด้วยกระดาษกรอง Whatman เบอร์ 42

วิธีเทียบสี

ดูดสารละลายมาตรฐานฟอสฟอรัส 0,5,10,15 และ 20 ppm P และสารละลายดินจากข้อ 3 ตัวอย่างละ 5 มล. ใส่ลงใน Erlenmeyer flask ขนาด 50 มล. เติมน้ำ Vanadomolybdate 5 มล. เหย้าให้เข้ากันแล้วทิ้งไว้อย่างน้อย 30 นาที นำไปวัดด้วยเครื่อง Spectrophotometer ที่ wavelength 420 nm. อ่านค่า % Transmittance (%T) หรือ Absorbance (A) นำค่าที่วัดได้จากน้ำยามาตรฐานไปเขียนกราฟระหว่างความเข้มข้นกับ %T หรือ A โดยถ้าเป็น %T ให้ใช้กระดาษ Semi-logarithm ถ้าเป็น A ใช้กระดาษกราฟธรรมดา จากนั้นเอาค่าที่อ่านได้ของสารละลายดินแต่ละค่ามาเทียบกับ Standard curve

วิธีคำนวณ

$$\text{ppm P} = \text{ppm จาก curve} \times \text{dilution factor}$$

หรือ

$$\text{ppm P} = \text{ppm จาก curve} \times 100$$

2. ฟอสฟอรัสที่เป็นประโยชน์โดยวิธี Bray II (0.1 N HCl + 0.3 N NH_4F)

น้ำยาสกัด Bray II มีส่วนผสมของกรด HCl และ NH_4F จึงสามารถสกัดฟอสฟอรัสที่อยู่ในรูปที่ละลายง่ายในกรดเช่น แคลเซียมฟอสเฟต (Ca-P) และบางส่วนของเหล็กฟอสเฟต (Fe-P) และเหล็กฟอสเฟต (Fe-P) ได้ดีเช่นกัน เนื่องจากในน้ำยาสกัดที่เป็นกรดนั้น F⁻จะรวมกับ Al และ Fe เกิด Complexing ion ขึ้น ทำให้ฟอสฟอรัสที่ถูกดูดซับไว้ถูกปลดปล่อยออกมา ดังนั้นน้ำยาสกัดนี้จึงสามารถสกัดอนินทรีย์ฟอสฟอรัสรูปแบบๆ ออกมาได้ดี

วิธีการ

1. เครื่องมือ - Spectrophotometer
2. สารเคมี

2.1 Ammonium Fluoride (NH_4F) 1N โดยละลาย NH_4F กรัมในน้ำกลั่นทำเป็น 1 ลิตร เก็บไว้ในขวด polyethylene

2.2 Hydrochloric acid (HCl) 0.5 N dilute 20.7 มล. ของ HCl เข้มข้น 37% ด้วยน้ำกลั่น แล้วปรับปริมาตรให้เป็น 500 มล.

2.3 Extracting solution ใช้ 1 N NH_4F จากข้อ 2.1 จำนวน 30 มล. ผสมกับ 0.5 N HCl 200ml. (ตามข้อ 2.2) แล้วทำให้เป็น 1 ลิตร ซึ่งสารละลายที่ได้จะเท่ากับ 0.06 N NH_4F - 0.1 N HCl

2.4 น้ำยา develop สี

2.4.1 ซึ่ง Ammonium molybdate (NH_4)₆Mo₇O₄₀·4H₂O 12 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 250 มล.

2.4.2 ซึ่ง Potassium antimony tartrate ($\text{KSbO}_3\text{C}_4\text{H}_4\text{O}_6$) 0.2908 กรัม ละลายในน้ำกลั่น 100 มล.

2.4.3 เตรียม 5 N H_2SO_4 โดยใช้ H_2SO_4 เข้มข้น 96% 139 มล. ทำให้เป็นสารละลาย 1 ลิตร

2.4.4 เอน้ำยา 2.4.1 และ 2.4.2 ผสมลงใน 5 N H_2SO_4 ตามข้อ 2.4.3 แล้วทำให้ได้ปริมาตร 2.5 ลิตร สารละลายที่ได้จะต้องใสไม่มีสีและต้องเก็บไว้ในขวดสีชา

2.5 Ascorbic acid ละลาย Ascorbic ในน้ำยา develop สี ตามข้อ 2.4.4 โดยใช้ Ascorbic acid 1.056 กรัมต่อน้ำยา develop สี 250 มล. ซึ่งการเตรียมสารละลายของ Ascorbic acid ต้องเตรียมเพื่อใช้วันต่อวัน คือเตรียมเฉพาะปริมาณที่จะใช้ในแต่ละครั้งเท่านั้น เพราะสารละลายดังกล่าวไม่สามารถเก็บไว้นานเกินกว่า 24 ชั่วโมง

2.6 Standard Phosphorus Solution

2.6.1 Standard Phosphorus Solution 50 ppm P โดยซึ่ง KH_2PO_4 (อบที่ 105°C นาน 2 ชั่วโมง) 0.2196 กรัม ละลายน้ำกลั่นเป็น 1 ลิตร

2.6.2 Standard Phosphorus Solution 5 ppm P โดยเตรียมจาก Standard Phosphorus ตามข้อ 2.6.1

การสกัดดิน

ชั่งดิน 2 กรัม ใส่ใน Erlenmeyer flask ขนาด 250 มล. เติมน้ำยาสกัด Bray II 20 มล. (อัตราส่วน ดิน:น้ำยาสกัด =1:10) เขย่าด้วยมือ 40 วินาที แล้วกรองทันทีด้วยกระดาษกรอง Whatman เบอร์ 42

วิธีเทียบสี

เตรียมน้ำยามาตรฐานจาก Std. P solution 5 ppm P โดยตูดน้ำยา 1,2,3,4 และ 5 มล. ใส่ใน Vol. flask ขนาด 25 มล. เติมน้ำกลั่นลงไปประมาณ 15 มล. แล้วเติมน้ำยา Ascobic acid (ตามข้อ2.5) ลงไป 5 มล. แล้วปรับให้ได้ปริมาตร 25 มล. ปิดจุกเขย่าให้เข้ากัน ซึ่งจะได้ Std. P solution 0.2,0.4,0.6,0.8 และ 1.0 ppm P ตามลำดับ

สำหรับสารละลายดินนั้นตูดอย่างละประมาณ 5 มล. ใส่ลงใน Vol. flask ขนาด 25 มล. เติมน้ำกลั่นไปประมาณ 15 มล. แล้วเติมน้ำ Ascobic acid 5 มล. ทำให้ได้ปริมาตร 25 มล. ปิดจุกเขย่าให้เข้ากัน ทิ้งไว้ อย่างน้อย 10 นาที จะได้สารละลายสีน้ำเงินที่คงที่ (Stable) ถึง 24 ชม. นำสารละลายสีน้ำเงินดังกล่าวไปวัด ความเข้มข้นของสี โดยเทียบกับสารละลายมาตรฐานด้วยเครื่อง Spectrophotometer ที่ 882 nm จากการ อ่านค่าซึ่งจะเป็น %T หรือ A ทำให้ได้ Standard curve ซึ่งสามารถเทียบค่าของสารละลายดินได้

วิธีคำนวณ

$$\text{ppm P} = \text{ppm form curve} \times \text{dilution factor}$$

$$\text{ppm P} = \text{ppm form curve} \times \frac{\text{Total volume}}{\text{aliquot}} \times \frac{\text{ml of extracted}}{\text{weight of sample}}$$

การวิเคราะห์โพแทสเซียมในดิน

การวิเคราะห์โพแทสเซียมที่เป็นประโยชน์ต่อพืช (Available K or Exahangeable K)

วิธีสกัดด้วย 1N NH_4OAc pH7.0

การวิเคราะห์ available K โดยการสกัดดิน 1N NH_4OAc pH7.0 และ exahangeable K แต่เนื่องจากปริมาณของ exahangeable K ซึ่งเป็น K อิสระที่สามารถแลกเปลี่ยนกับประจุบวก (Cation) ของเกลือต่างๆ ที่ใส่ลงในดินนั้น ขึ้นอยู่กับธรรมชาติของสารละลายที่ใช้ในการไล่ที่ หรือขึ้นอยู่กับชนิดของ ion และความเข้มข้นของสารละลาย ดังนั้น exahangeable K จึงมีค่า เท่ากับปริมาณ K สกัด ได้ด้วย 1N NH_4OAc ลงด้วย K ที่ละลายน้ำ

Exahangeable K = 1N NH₄OAc extracted K - water soluble K

อีกทั้งโดยปกติในดิน Non - salineทั่วไปนั้น จะมี water soluble K ที่ต่ำมาก จึงอาจถือว่า K ที่สกัดได้จาก 1N NH₄OAc คือ exahangeable K ฉะนั้น การวิเคราะห์ exahangeable K ด้วยวิธีนี้ สามารถนำมาประเมิน หรือ เป็นดัชนีที่บอกถึงความเป็นประโยชน์ของโพแทสเซียม (Available K) ของดินได้ ดังนั้นนับได้ว่าเป็นวิธีที่ทำได้ง่ายสะดวก และรวดเร็ว

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. Erlenmeyer flasks ขนาด 125 ml. และจุกยาง
2. Volumetric ขนาด 100 ml. และ 1000 ml.
3. Pipettes ขนาด 1,2,3,4 และ 5 ml.
4. Cylender ขนาด 50 ml.
5. Shaker
6. Fitering apparatus
7. Flame emission spectrophotometer
8. Analytical balance

สารเคมี

1. น้้ายาสกัด 1N Ammonium acetate (CH₃COONH₄ หรือ NH₄OAc) pH7.0 ละลาย NH₄OAc 77.08 กรัม ในน้ำกลั่นประมาณ 900 มล. ใน Volumetric flask ขนาด 1 ลิตร ปรับ pH ด้วย Ammonium Solution (NH₄OH) ให้ได้ 7.0 แล้วปรับปริมาตรเป็น 1 ลิตร ด้วยน้ำกลั่น
2. Stock standard K solution 1000 ppm: ชั่ง KCl (AR) 1.9086 กรัม ซึ่งผ่านการอบที่ 105°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ใส่ลงใน Volumetric flask ขนาด 1 ลิตร ละลายและปรับปริมาตรได้ให้ได้ 1 ลิตรด้วยน้้ายาสกัด 1N NH₄OAc pH7.0 (หรือเตรียมจาก standard K solution ที่บรรจุใน ampoule)
3. Working standard K solution 10,20,30,40 และ 50 ppm: เตรียม Working standard K solution 1 ชุด ที่ความเข้มข้น 50 ppm K ใน Volumetric flask ขนาด 100 มล. โดย Pipette Stock standard K solution ,1000ppm ปริมาตร 1,2,3,4 และ 5 มล. ลงใน Volumetric flask ตามลำดับ แล้วปรับปริมาตรเป็น 100 มล. ด้วย 1N NH₄OAc pH7.0

วิธีการ

1. ชั่งตัวอย่างดินแห้ง (Air dried) ที่บดและร่อนผ่านตะแกรงขนาด 2 มม. แล้ว จำนวน 5 กรัม ใส่ใน Erlenmeyer flask ขนาด 125 มล. เติมน้ำยาสกัด 1N NH₄OAc pH 7.0 50 มล. ปิดจุกยางเขย่าด้วยเครื่องเขย่านาน 30 นาที
2. นำมากรองด้วยกระดาษกรอง WhatmanNo.5 เก็บ filtrates ไว้วิเคราะห์ต่อไป
3. นำ Working standard K solution มาวัดค่า Intensity ด้วย Flame emission spectrophotometer ที่ Wavelength 768nm เพื่อ plot standard curve ของ K
4. จากนั้นจึงนำ filtrates ของตัวอย่างมาวัดค่า Intensity ใน condition เดียวกันกับที่ใช้วัด Working standard K solution
5. วิเคราะห์ปริมาณ K ใน filtrates โดยเปรียบเทียบค่า Intensity กับ standard curve ของ K

การคำนวณปริมาณ exahangeable K ในดิน

$$\text{ppm exahangeable K} = \frac{\text{ppm reading} \times \text{ml Extraction solution} \times \text{dilution factor}}{\text{Soil weight (g)}}$$

หรือ

$$\text{ppm exahangeable K} = \frac{\text{ppm reading} \times 50 \text{ ml} \times \text{dilution factor}}{5 \text{ g}}$$

หมายเหตุ : Filtrate ที่ได้จากการสกัดด้วย 1N NH₄OAc (pH7.0) สามารถนำมาวิเคราะห์หาค่า Exahangeable Ca, Mg และ Na ได้ด้วย

การวิเคราะห์โพแทสเซียมทั้งหมด (Total K)

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. Test tubes ขนาด 100 ml.
2. Volumetric flask ขนาด 100 ml.
3. Pipette ขนาด 1,2,3,4,5 และ 10 ml.
4. Digest block
5. Filtering apparatus
6. Flame emission spectrophotometer
7. Analysis balance

สารเคมี

1. Perchloric acid (HClO_4) conc.
2. Stock standard K solution 1000 ppm ซึ่ง KCl (AR) 1.9066 กรัม ซึ่งผ่านการอบ 105°C เป็นเวลา 24 ชั่วโมง ใส่ลงใน Volumetric flask ขนาด 1 ลิตร ละลายและปรับปริมาตรให้ได้ 1 ลิตร ด้วยน้ำกลั่น
3. Working standard K solution 0,10,20,30,40 และ 50 ppm เตรียม Working standard K solution 1 ชุด ที่ความเข้มข้น 0,10,20,30,40 และ 50 ppm K ใน Volumetric flask ขนาด 100 มล. โดย Pipette Stock standard K solution 1000 ppm ปริมาตร 1,2,3,4 และ 5 มล. ลงใน Volumetric flask ตามลำดับ ใส่น้ำกลั่นและเติม HClO_4 มล. ในแต่ละ flask แล้วปรับปริมาตรเป็น 100 มล. ด้วยน้ำกลั่น

วิธีการ

1. ชั่งดินแห้ง (Air dry) 1 กรัม ใส่ใน test tube ขนาด 100 มล. เติม conc.HCl 10 มล. แล้วนำไปย่อย (Digest) บน Digestion ซึ่งตั้งอยู่ใน Fume hood โดยค่อยๆ เพิ่มอุณหภูมิจาก 50,150 จนถึง 200°C แล้วควบคุมอุณหภูมิให้คงที่ไว้จนสารละลายใส จึงนำออกมาตั้งทิ้งไว้ให้เย็น ก่อนที่จะเติมน้ำกลั่นและปรับปริมาตรให้ได้ 100 มล. ใน Volumetric flask
2. นำมากรองด้วยกระดาษ Whatman เก็บ Filtrate ไว้วิเคราะห์ต่อไป
3. นำ Working standard K solution มาวัดค่า intensity ด้วย Flame emission spectrophotometer 768 nm เพื่อไว้ plot standard curve K
4. จากนั้นจึงนำ Filtrate ของตัวอย่าง มาวัดค่า intensity ใน Condition เดียวกันกับที่ใช้วัด Working standard K solutions
5. วิเคราะห์ปริมาณ K ใน Filtrate โดยเปรียบเทียบค่า emission กับ standard K ใน standard curve ของ K

การคำนวณปริมาณ Total K ในดิน

$$\text{ppm K Total} = \frac{\text{ppm reading} \times \text{ml Digestive solution} \times \text{dilution factor}}{\text{Soil weight (g)}}$$

หรือ

$$\text{ppm K Total} = \frac{\text{ppm reading} \times 100 \text{ ml} \times \text{dilution factor}}{1 \text{ (g)}}$$

หมายเหตุ : ที่ได้จากการย่อยดินด้วย conc.HClO₄ สามารถนำมาวิเคราะห์ Total Ca, Mg, Na และ P ได้ด้วย

การวิเคราะห์อินทรีย์วัตถุ (Organic matter)

Wet Oxidation ใช้ K₂Cr₂O₇ oxidized คาร์บอนให้เป็น CO₂ วัดปริมาณ K₂Cr₂O₇ ที่เหลือโดยการ titrate วิธีนี้เป็นวิธีที่นิยมใช้กันมากในปัจจุบัน

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. Balance, analytical
2. 5 ml. volumetric pipet
3. 250 ml. erlenmeyer flask
4. 50 ml. buret
5. 10 ml. cylinder
6. 20 ml. cylinder
7. Titration base, with bright light source

สารเคมี

1. Potassium dichromate solution (K₂Cr₂O₇) 1.0 N : ละลาย K₂Cr₂O₇ (อบที่ 105 °C) 49.04 กรัม ในน้ำกลั่น ทำให้มีปริมาตรทั้งหมด 1 ลิตร
2. Concentrated sulfuric acid (H₂SO₄)
3. Ferrous sulfate (FeSO₄) 0.5 N : ใช้ Fe(NH₄)₂(SO₄)₂·6H₂O 196.1 กรัม ละลายในน้ำกลั่นเติม H₂SO₄ เข้มข้น 15 ml. ทำให้เป็น ปริมาตรเป็น 1 ลิตร
4. O-phenanthroline ferrous sulfate indicator (0.025 M) : เตรียมโดยละลาย O-phenanthroline 1.48 กรัม และ Ferrous sulfate (FeSO₄·H₂O) 0.70 กรัม ในน้ำกลั่น จนมีปริมาตร 100 ml.

วิธีการ

ชั่งตัวอย่างดิน ซึ่งได้บดไว้แล้วอย่างละเอียด (ผ่านตะแกรง 0.5 มม.) 0.5-2 กรัม ทั้งนี้แล้วแต่ดินตัวอย่างจะมี อินทรีย์วัตถุมากหรือน้อย การชั่งดินตัวอย่างควรใช้ analytical balance บรรจตัวอย่างที่ชั่งแล้วอย่างละเอียดนี้ลงใน erlenmeyer flask ขนาด 250 มล. เติมน้ำยา dichromate 1 N ลงไป 5 มล. โดย

ใช้ pipette ต่อจากนั้นให้รินกรดซัลฟูริกอย่างเข้มข้นลงไป 10 มล. โดยเร็ว แก้ว flask ไปรอบๆ เบาๆ เพื่อให้ น้ำยากับดินเข้ากันประมาณ 1-2 นาที แล้วตั้งทิ้งไว้ให้ทำปฏิกิริยากันเป็นเวลา 30 นาที

เติมน้ำกลั่นลงไป 50 มล. และหยด indicator ลงไป 3 หยด ไตเตรท soil suspension ด้วยน้ำยา ferrous sulfate จนกระทั่งสีของ suspension เปลี่ยนจากเขียวเป็นน้ำตาลปนแดง ถ้าไตเตรทด้วย ferrous sulfate อีกครั้งหนึ่ง end point คือจุดที่ indicator เริ่มเปลี่ยนจากเขียวเป็นน้ำตาลปนแดง จดปริมาณของ น้ำยา dichromate และ ferrous sulfate ที่ใช้

วิธีนี้ต้องทำ blank และจดปริมาณของ dichromate และ ferrous sulfate ไว้ คำนวณ normality ที่แท้จริงของ ferrous sulfate แล้วคำนวณหาปริมาณของ dichromate ที่ถูก reduced โดยดินตัวอย่าง ในกรณีที่พบว่าน้ำยา dichromate ที่ถูก reduced โดยดินตัวอย่างเป็นปริมาณมากกว่า 4 มล. ขึ้นไป ควรจะทำการวิเคราะห์ใหม่ โดยลดปริมาณดินตัวอย่างให้น้อยลง

การคำนวณ

$$\% \text{ อินทรีย์วัตถุ} = \% \text{ organic carbon} \times 1.72$$

$$\% \text{ organic carbon} = \frac{(\text{me K}_2\text{Cr}_2\text{O}_7 - \text{me FeSO}_4) \times 0.003 \times 100 \times 1.33}{\text{weight of sample in grams}}$$

การวิเคราะห์หาค่าความจุในการแลกเปลี่ยนประจุบวก (Cation exchange capacity : CEC)

การวิเคราะห์ cation exchange capacity (1 N NH_4OAc pH 7.0) แบ่งออกได้เป็น 4 ขั้นตอน ดังนี้คือ

1. Leaching step ซะดินด้วย neutral NH_4OAc เพื่อที่จะให้ NH_4^+ เข้าแทนที่ native cations ต่างๆ ที่ดูดซับอยู่ในดินทั้งหมด
2. Washing step ล้างดินด้วย NH_4Cl ที่มากเกินพอ แล้วล้างเพิ่มเติมด้วย isopropyl alcohol
3. Replacing step แทนที่ adsorbed NH_4^+ ด้วย acidified NaCl solution
4. Analyzing step วิเคราะห์ NH_4^+ ที่ถูกแทนที่ออกมาโดยวิธีการที่เหมาะสม

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. Buchner funnels, fitted with 5.5 cm. filter paper
2. Balance, torsion
3. 500 ml. erlenmeyer flask

4. 500 ml. volumetric flask
5. 20 ml. volumetric pipet
6. 20 ml. test tube
7. 250 ml. volumetric flasks
8. 400 ml. beaker
9. 250 Kjeldahl flasks
10. Kjeldahl distillation apparatus
11. 50 ml. erlenmeyer flask

สารเคมีและน้ำยา

1. Ammonium acetate (NH_4OAc) : เตรียมโดยใช้ NH_4OH 680 มล. ทำให้เจือจางด้วยน้ำ 5 ลิตร เติม acetic acid 565 มล. ลงไป แล้วเติมน้ำกลั่นลงไปให้มีปริมาตรครบ 10 ลิตร คนน้ำยาให้เข้ากัน ปรับ pH ของน้ำยาให้เป็นกลาง (pH 7.0) โดยใช้สารละลายที่เจือจางของ ammonium hydroxide หรือ acetic acid

2. Isopropyl alcohol 99%

3. Ammonium chloride (NH_4Cl), 1 N : เตรียมโดยละลาย NH_4Cl จำนวน 53.5 กรัม ในน้ำกลั่น 800 มล. แล้วปรับปริมาตรให้เป็น 1 ลิตร ด้วยน้ำกลั่นปรับ pH ให้เป็น 7.0 ด้วย NH_4OH หรือ HOAc ที่เจือจาง

4. Ammonium chloride (NH_4Cl), 0.25 N : เตรียมโดยละลาย NH_4Cl จำนวน 53.5 กรัม ในน้ำกลั่น 800 มล. แล้วปรับปริมาตรให้เป็น 1 ลิตร ด้วยน้ำกลั่นปรับ pH ให้เป็น 7.0 ด้วย NH_4OH หรือ HOAc ที่เจือจาง

5. Ammonium oxalate, 10% ละลาย (NH_4)₂C₂O₄·H₂O จำนวน 10 กรัม ในน้ำกลั่น 100 มล.

สวม Funnel เข้าที่ filtering flask ตามเดิม ล้างด้วย 1 N NH_4Cl 4 ครั้ง และ 0.25 N NH_4Cl 1 ครั้ง หลังจากนั้นล้างดินด้วย 99% isopropyl alcohol จำนวนประมาณ 150 มล. การล้างก็ค่อยๆกระทำทีละน้อยจนไม่มี Cl^- เหลืออยู่ (ใช้ 0.1 N AgNO_3 ทดสอบ ถ้ามี Cl^- จะได้ตะกอนขาวขุ่นของ AgCl) ทิ้งไว้สักครู่เพื่อให้ดินหมาดแต่ระวังอย่าให้แตกกระแหง ส่วน alcohol ที่ชะล้างแล้วก็รินเก็บไว้ในขวดที่ผู้คุมห้องปฏิบัติการจัดไว้ให้

ขั้นตอนไปทำการไล้ที่ NH_4^+ ที่ดูดซับผิวอยู่ที่ผิว Clay ด้วย acidified NaCl การไล้ที่ก็ต้องทำซ้ำๆ เช่นเดียวกันกับการไล้ในตอนแรก จนกระทั่งได้ leachate ประมาณ 225 มล. แล้วจึงหยุด ถ่าย Leachate นี้ลงไปใน volumetric flask ขนาด 250 มล. เติมน้ำลงไปใน Flask ให้ครบ 250 มล. ปิดฝาจากให้แน่น ถ้าน้ำยานี้จะต้องเก็บเอาไว้ก่อนทำการวิเคราะห์เกิน 3 วัน ควรหยุด toluene ลงไปใน flask 3 หยด และเขย่าให้เข้ากันให้ดี

การวิเคราะห์หา NH_4^+ ที่ปล่อยออกมานี้ กระทำได้โดยแบ่ง aliquot 20 มล. ออกจาก flask เติม ด้วย volumetric pipet ขนาด 20 มล. ลงไปใน Kjeldahl flask ขนาด 250 มล. ในขณะเดียวกันวาง erlenmeyer flask 50 มล. ซึ่งมี H_3BO_3 -mixed indicator 5 มล. บรรจุอยู่ไว้ที่ปลายของก้าน condenser ของเครื่องกลั่นโดยให้ปลายของก้านของ condenser จุ่มอยู่ใต้ระดับของ H_3BO_3 เปิดน้ำให้เดินผ่าน condenser วัน 1 N NaOH ด้วยความระมัดระวังลงไปใน Kjeldahl flask ประมาณ 2 มล. แล้วต่อ flask นี้เข้ากับเครื่องกลั่นทันที ก่อนเปิดไฟต้ม flask ควรตรวจสอบรอยต่อต่างๆ ว่ายึดกันแน่นและไม่มีรอยรั่ว กลั่นจนกระทั่งได้ปริมาตรของสารละลายใน erlenmeyer flask ประมาณ 30 มล.

Titrate ด้วย 0.1 N H_2SO_4 จนกระทั่งสีเขียวเปลี่ยนเป็นสีม่วงแดง ควรทำ blank ไปด้วยกัน คำนวณหา me ของ ammonium ต่อดิน 100 กรัม บันทึกค่า CEC ที่ได้ในตารางที่ให้ไว้

6. Diluted ammonium hydroxide (NH_4OH) : ใช้ NH_4OH เข้มข้นผสมกับน้ำในอัตราส่วน 1:1
7. Silver nitrate (AgNO_3), 0.10 N ละลาย AgNO_3 จำนวน 1.689 กรัม ในน้ำกลั่นแล้วปรับ ปริมาตรให้เป็น 100 มล. ใน volumetric flask
8. 10% Sodium chloride acidified : ละลาย NaCl จำนวน 100 กรัม ในน้ำกลั่น 1000 ml. หยด conc HCl 0.5 มล. เขย่าให้ทั่วถึง
9. Sodium hydroxide (NaOH) 1 N ซึ่ง NaOH 40 กรัม ละลายในน้ำกลั่นแล้วปรับปริมาตรให้ เป็น 1 ลิตร
10. Boric acid-indicator solution : เตรียมได้เช่นเดียวกันกับการวิเคราะห์หา Total nitrogen
11. Standard sulfuric acid (H_2SO_4) : 0.1 N pipet conc H_2SO_4 2.8 มล. ลงใน volumetric flask ขนาด 1 ลิตร จากนั้นนำไปหาค่าความเข้มข้นที่แน่นอนตามวิธีการหาความเข้มข้นที่แน่นอนของกรดและ ด่าง

วิธีการ (ทำ duplicate)

1. โดยใช้ Buchner funnels

ซึ่งตัวอย่างดินที่ผ่านตะแกรงขนาด 2 มม. ด้วย torsion balance (มีความละเอียด 0.01 กรัม) 10 กรัม ถ้าเป็นดินทรายก็ใช้ 25 กรัม เติม 1 N NH_4OAc 250 มล. เขย่าให้ดินและน้ำยาเข้ากัน ทิ้งไว้ค้างคืน กรองด้วย suction โดยใช้ Balance funnels ชะดินด้วย neutral N NH_4OAc ที่ละน้อยๆ โดยอาศัย suction ในขณะที่ชะดินนี้ต้องระวังอย่าให้ดินแห้งและแตกกระแหง เพื่อป้องกันดินแห้งขณะทำการชะ กระทำ ได้โดยเพิ่ม NH_4OAc ลงไปอีกใน funnel เมื่อระดับของน้ำยาลดต่ำลงจนเกือบจะถึงผิวดิน ทำการชะดินไปเรื่อยๆ ด้วย NH_4OAc จนกระทั่งไม่มี Ca ออกมาใน solution (สำหรับการทดสอบ Ca ใช้ 1 N NH_4Cl , 10% Ammonium oxalate และ dilute NH_4OH อย่างละ 2-3 หยดใส่ลงในสารละลายที่จะทดสอบ นำ

ไปทำให้ร้อนจนเกือบเดือด ถ้ามี Ca จะเห็นตะกอนพุ่งเกิดขึ้น) เก็บ leachate ไว้หา exchangeable bases ต่อไป ปรับปริมาตรเป็น 500 มล. โดยใช้ volumetric flask

2. ในกรณีที่มีเครื่อง centrifuge

2.1 Leaching step. ซังดินที่ร่อนผ่านตะแกรงขนาด 2 มม. มา 5 กรัมใส่ลงใน centrifuge tube เติม 1 N NH_4OAc ลงไป 30 มล. เขย่าให้เข้ากัน ตั้งทิ้งไว้ค้างคืน จากนั้นนำไปเขย่าด้วยเครื่องเขย่าแบบ reciprocal นาน 1 ชั่วโมง นำไป centrifuge นาน 5 นาที รินสารละลายใส่เก็บใน volumetric flask ขนาด 10 มล. ตะกอนดินที่เหลือจะนำไปเติม 1 N NH_4OAc 30 มล. เขย่าและ centrifuge เช่นเดียวกับการทำครั้งแรก ทำเช่นนี้ซ้ำอีกครั้ง สารละลายที่ได้จากการ centrifuge ทั้ง 3 ครั้ง จะรวมเข้าด้วยกันซึ่งจะมีปริมาตรทั้งหมดประมาณ 90 มล. อนึ่งในการเขย่าและ centrifuge ครั้งสุดท้าย (ครั้งที่ 3) ควรจะทำการทดสอบการแทนที่ของ NH_4^+ ที่ผิวของ silicate clay ว่าการแทนที่นั้นสมบูรณ์แล้วหรือยัง ซึ่งกระทำโดยนำสารละลายที่ได้จากการสกัดครั้งที่ 3 มาประมาณ 5 มล. หยดสารละลาย 1 N NH_4Cl , 10% $(\text{NH}_4)_2\text{C}_2\text{O}_4$ และ 1 N NH_4OH ลงไปอย่างละ 2-3 หยด นำไปทำให้ร้อนจนเกือบเดือด หากมี Ca^{2+} ในสารละลาย จะเห็นตะกอนพุ่งของ CaC_2O_4 เกิดขึ้น และหากว่าเป็นเช่นนั้นก็ต้องทำการสกัดต่อไปอีก สำหรับสารละลายที่ได้จากการสกัดทั้งหมดนั้นจะรวมกันแล้วปรับเป็นปริมาตรที่แน่นอน เก็บไว้สำหรับวัดหาปริมาณของ exchangeable cation ต่างๆ เช่น Ca^{2+} , Mg^{2+} , K^+ และ Na^+

2.2 Washing step ตะกอนดินที่ยังเหลืออยู่ใน centrifuge tube นั้น ที่ผิวของ clay micelle จะอิมมัลชันไปด้วย NH_4^+ ที่ไปดูดซับอยู่กับจะมี NH_4^+ บางส่วนเหลืออยู่ในระหว่างช่องว่างของดิน จำเป็นจะต้องล้างส่วนนี้ออกมาเสียก่อน โดยจะล้างด้วย 1 N NH_4Cl เป็นจำนวน 4 ครั้ง ตามด้วย 0.25 N NH_4Cl อีกหนึ่งครั้ง หลังจากนั้นจะล้างด้วย isopropyl alcohol อีก 3 ครั้ง แต่ละครั้งที่ล้างจะใช้ปริมาตรสารละลายที่ล้างครั้งละ 30 มล. เขย่า 5 นาที centrifuge เพื่อรินสารละลายทิ้งไป ในการทดสอบเพื่อดูว่า NH_4^+ ในช่องว่างของดินหมดหรือยัง กระทำโดยนำเอาสารละลายที่ได้จากการล้างครั้งสุดท้ายใส่ใน test tube ประมาณ 4-5 หยด เติม 0.1 N AgNO_3 ลงไป 3-5 หยด หากเกิดตะกอนสีขาวของ AgCl ให้ปรากฏ จะต้องทำการล้างต่อไปจนกว่าการทดสอบจะไม่มีตะกอนขาวของ AgCl ให้ปรากฏ

2.3 Replacing step ตะกอนดินใน centrifuge tube จะถูกนำไปเขย่ากับ 10% NaCl (Acidify) จำนวน 30 มล. เขย่า 5 นาที และ centrifuge เก็บสารละลายใส่ใน volumetric flask ขนาด 100 มล. ทำทั้งสิ้นจำนวน 3 ครั้ง สารละลายที่รินได้จะมีปริมาตรรวมกันได้ประมาณ 90 มล. ปรับปริมาตรด้วย acidify 10% NaCl ให้เป็น 100 ml. สารละลายนี้จะเก็บไว้เพื่อการกลั่นหาปริมาณ NH_4^+ แล้วคำนวณเป็นค่า CEC ของดินต่อไปสำหรับตะกอนดินที่เหลือใน centrifuge tube นั้นจะมี Na^+ เกาะอยู่ที่ผิวของ Clay micelle แทน NH_4^+ ซึ่งสามารถทิ้งไปได้

2.4 Analyzing step pipet สารละลายที่ได้ในข้อ ค. จำนวน 40 มล. ใส่ลงใน Kjeldahl flask ของชุดกลั่น ในส่วนปลายของก้าน condenser จะจุ่มอยู่ในสารละลาย 2% H_3BO_3 -mixed indicator

จำนวน 5 มล. ซึ่งบรรจุไว้ใน erlenmeyer flask ขนาด 50 มล. ที่มีขีดบอกปริมาตร 30 มล. ใส่วัตถุเจเน เดิม 1 N NaOH ลงไปใน Kjeldahl flask จำนวน 5 มล. แล้วดำเนินการกลั่นต่อไป หนึ่งจะต้องทำการตรวจสอบว่าข้อต่อ ณ จุดต่างๆ ของชุดกลั่นไม่มีการรั่วซึมของก๊าซที่ได้จากการกลั่น และที่ condenser จะต้องมีย่านไหลผ่านตลอดเวลา เวลาที่ใช้ในการกลั่นจะพิจารณาจากปริมาณของสารละลายใน erlenmeyer flask เป็นสำคัญ การกลั่นที่ถือว่าสมบูรณ์จะต้องมีปริมาตรของปริมาณของสารละลายทั้งสิ้นใน erlenmeyer flask ที่รองรับที่ปลายก้าน condenser มีค่าเท่ากับ 60 มล. นำไป titrate ด้วย standard acid (0.1 N H₂SO₄ หรือกรดอื่นใดก็ได้ที่ทราบความเข้มข้นที่แน่นอน) จนกระทั่งสีเขียวของสารละลายเปลี่ยนไปเป็นสีม่วงแดง บันทึกปริมาตรของกรดที่ใช้ จากนั้นนำไปคำนวณหาค่า CEC ของดินต่อไป จะต้องทำ blank ด้วยทุก set ของการกลั่น

หมายเหตุ ในกรณีของดิน calcareous ควรจะชะดินด้วย 1 N sodium acetate pH 8.2 แทน รายละเอียดดูได้จาก Black C.A. 1965. Method of soil analysis part 2 chemical and microbiological properties.

การวิเคราะห์หา Total exchangeable bases

การหาค่า Total bases

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. 50 ml. buret
2. 350 ml. evaporation dishes
3. Steam plate
4. Hot plate
5. Muffle furnace
6. Desiccate

สารเคมี

1. Hydrochloric acid (HCl) 0.1 N. pipet conc. HCl จำนวน 8.3 มล. ลงใน volumetric flask ขนาด 1 ลิตร ที่บรรจุน้ำกลั่น 950 มล. ปรับปริมาตรเป็น 1 ลิตร แล้วนำไปหาความเข้มข้นที่แน่นอนต่อไปตามวิธีการหาความเข้มข้นที่แน่นอนของกรดและด่าง
2. Sodium hydroxide (NaOH) 0.1 N. ชั่ง NaOH จำนวน 4 กรัม ใส่ลงใน volumetric flask ขนาด 1 ลิตร ที่บรรจุน้ำกลั่น 950 มล. ปรับปริมาตรเป็น 1 ลิตร แล้วนำไปหาความเข้มข้นที่แน่นอนตามวิธีการหาความเข้มข้นที่แน่นอนของกรดและด่าง
3. Bromocresol green indicator : ผสม bromocresol green 0.1 กรัม ลงใน 0.01 N NaOH 14.3 มล. (1.43 มล. ของ 0.1 N. NaOH) ทำให้เจือจางด้วยน้ำจนมีปริมาตร 250 มล.

วิธีการ

นำ leachate ที่ได้จากการ leaching ดินด้วย NH_4OAc เมื่อทำการวิเคราะห์ CEC นั้น มาระเหยให้แห้งใน evaporating flask โดยอังไว้บน steam plate ปลดปล่อยให้ leachate งวดไปที่ละน้อยๆ เมื่อของเหลว งวดลงจนกลายเป็นน้ำเชื่อมแล้ว นำไปวางบน electric hot plate โดยเปิด hot plate ให้ร้อนปานกลาง ปลดปล่อยให้แห้งจนกลายเป็นสีเหลือง แล้วจึงยกลงจาก hot plate เพื่อกำจัดส่วนที่เป็น acetate ของ basic cation ต่างๆ ออกให้หมด โดยเปลี่ยนให้เป็น oxides หรือ carbonate นำสารที่แห้งกรังอยู่ใน evaporating dish เข้าเผาในเตาเผา (furnace) ค่อยๆ เพิ่มอุณหภูมิถึง $700 - 800^\circ\text{C}$ เป็นเวลา 15 - 20 นาที นำออกมาทำให้เย็นใน desiccator ริน standard 0.1 N HCl 50 มล. ลงไปใน evaporating dish ปลดยั้งไว้สัก 15 นาที แล้วนำไปต้มโดยให้ร้อนซ้าๆ จนเดือดทิ้งนี้เพื่อให้กรดมีโอกาสดำเนินปฏิกิริยากับ bases และ carbonate จนหมด ทำให้เดือดเพื่อไล่ CO_2 ต่อจากนั้นก็นำมาทำให้เย็น แล้ว titrate กรด HCl ที่มากเกินไปด้วย NaOH 0.1 N โดยหยด bromocresol green ลงไป 2-3 หยด สีของ indicator จะเปลี่ยนจากเหลืองเป็นเขียว จุดบันทึกปริมาณของ NaOH ที่ใช้ไว้ในตาราง

จากค่าของกรดที่ใช้ไป หักค่า meq ของ carbonates, bicarbonates และ nitrate ออก ค่าที่ได้ก็จะ เป็นค่าของ total exchangeable bases

การหา Total exchangeable bases โดยการหาค่าของ Ca, Mg, Na และ K

Total exchangeable bases ที่สามารถที่จะหาได้อย่างง่ายดาย โดยถือว่า exchangeable bases ในดินส่วนใหญ่จะเป็น Na, K, Ca, และ Mg ดังนั้นถ้าหา leachate ที่ได้จากการ leaching ดินด้วย NH_4OAc เมื่อทำการวิเคราะห์หา CEC มาวิเคราะห์ปริมาณ Na, K, Ca และ Mg เมื่อนำค่าที่ได้มารวมกันก็จะเป็นปริมาณ total exchangeable bases ได้

Na และ K หาปริมาณได้ โดยใช้ flame photometer

Ca และ Mg หาปริมาณได้ โดยใช้ atomic absorption spectrophotometer หรือ EDTA titration

การหาปริมาณ Ca และ Mg โดยวิธี EDTA-Titration

การหาปริมาณ Ca และ Mg นี้ อาศัยหลักการที่ว่า Chelating agent สามารถ form complex กับ metal ion ได้ EDTA เป็น chelating agent ที่ใช้ในปฏิกิริยานี้ การที่จะทราบถึง end point ก็จะต้องมี metal sensitive indicator คือเป็น chelating agent ซึ่งจะมีสีแตกต่างกันเมื่ออยู่อย่างอิสระหรืออยู่กับ metal

EDTA สามารถที่จะ form complex กับ ions อื่นๆ ได้ไม่เฉพาะกับ Ca หรือ Mg เท่านั้น ดังนั้นจึงต้องมีการใส่สารเคมีบางอย่างลงไปเพื่อกำจัด ions อื่นๆออกไปเช่น cyanide ซึ่งจะเกิดสารประกอบ complex กับ Cu, Zn, Ni และ Fe^{2+} Triethanolamine จะเกิด chelate กับ Al และ ferric ion Mn ก็จะไปเปลี่ยนไปเป็น manganese ferrocyanide

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. 250 ml. beaker
2. 100 ml. cylinder
3. Filtering apparatus
4. 10 ml. graduated pipet
5. Buret
6. Dropper

สารเคมี

1. 4 N NaOH 160 กรัม ละลายในน้ำกลั่น แล้วปรับปริมาตรเป็น 1 ลิตร
2. 2% KCN in water ละลาย KCN 2 กรัม ในน้ำ 100 มล.
3. 4% $K_4Fe(CN)_6 \cdot 3H_2O$ in water $K_4Fe(CN)_6 \cdot 3H_2O$ จำนวน 4 กรัม ในน้ำกลั่น 100 มล.
4. Eriochrome Black T (EBT) indicator : ละลาย 0.5 กรัม eriochrome black T (F241) และ hydroxylamine hydrochloride 4.5 กรัม ใน 95% ethanol 100 ซีซี (ใช้ได้ 3 อาทิตย์เท่านั้น)
5. 2% Triethanolamine (TEA)
6. Ammonium purpurate indicator : ผสม 0.5 กรัม ของ ammonium purpurate (Murexide) และ 100 กรัม ของ potassium sulfate ให้เข้ากัน
7. Buffer pH 10: ละลาย 67.5 กรัม NH_4Cl ในน้ำกลั่น 200 มล. เติม NH_4OH เข้มข้นลงไป 570 มล. แล้วทำให้ปริมาตรเป็น 1 ลิตร ด้วยน้ำกลั่น
8. Standard 0.01 N Ca : ละลาย 0.5004 กรัม $CaCO_3$ pure ในกรดเกลือเข้มข้น 5 มล. จนละลายหมด แล้วทำให้มีปริมาตร 1 ลิตร ด้วยน้ำกลั่น
9. Standard EDTA 0.01 N : ละลาย disodium ethylene diamine tetraacetate 1.8613 กรัม ทำให้เป็น 1 ลิตร ด้วยน้ำกลั่น เก็บในขวด polyethelene (ถ้าเป็นในขวดแก้วจะไม่ stable) แล้ว Standardized ด้วย standard calcium โดยใช้ indicator แต่ละอย่าง (normality ของ EDTA เมื่อใช้ ammonium purpurate เป็น indicator จะสูงกว่าเมื่อใช้ eriochrome black T เป็น indicator ราว 3-5%)

วิธีการ

Ammonium acetate และอินทรีย์วัตถุในสารละลายที่สกัดได้ จำเป็นต้องกำจัดออกก่อนทำการ titrate กับ EDTA การกำจัดทำโดยนำสารละลายซึ่งสกัดได้จากดินมาระเหยให้แห้ง แล้วเติม aqua regia ($HCl + HNO_3 = 3:1$) และนำไประเหยให้แห้ง กรณีที่สารละลายที่สกัดได้มีสีเข้มมากอาจต้องเติม aqua regia หลายครั้งละลายส่วนที่เหลือจากการระเหยด้วยน้ำกลั่นจำนวนที่เท่ากับปริมาณของสารละลายเดิม

การหาปริมาณแคลเซียม

ไปเปทสารละลาย 5-25 มล. (ปริมาณ Ca ในสารละลายต้องไม่มากกว่า 0.1 me) ลงใน beaker ขนาด 125 มล. เติม 4% $K_4Fe(CN)_6$ 2% KCN และ 2% TEA อย่างละ 20 หยด (1 ml.) เติม 4 N NaOH 5 หยด และ purpurate indicator ราว 50 มิลลิกรัม แล้วไตเตรทด้วย EDTA จนสารละลายเปลี่ยนจากสีส้มแดงเป็นสีม่วง

การหาปริมาณแคลเซียมรวมกับแมกนีเซียม

ไปเปิดสารละลาย 5-25 มล. (ประมาณ Ca + Mg ต้องไม่มากกว่า 0.1 me) ลงใน beaker ขนาด 125 มล. เติม 4% $K_4Fe(CN)_6$ 2% KCN และ 2% TEA อย่างละ 20 หยด (1 มล.) เติม buffer 10 หยด และ eriochrome black T 4 หยด แล้วไตเตรทด้วย EDTA จนสารละลายเปลี่ยนจากสีม่วงแดงเป็นสีน้ำเงินหรือสีน้ำเงินแกมเขียว

การคำนวณ

$$\text{Ca หรือ Ca + Mg (me/l.)} = \frac{\text{EDTA (ml)} \times \text{Normality of EDTA} \times 1000}{\text{ml. of the aliquot}}$$

ml. of the aliquot

$$\text{ปริมาณ Ca + Mg} - \text{ปริมาณ Ca} = \text{ปริมาณ Mg}$$

การวิเคราะห์หา Micronutrients บางตัว (Fe, Mn)

ปริมาณ Fe ที่สกัดได้

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. 125 ml. erlenmeyer flask
2. Shaking machine
3. Filtering apparatus

สารเคมี

1. Ammonium acetate (NH_4OAc) 1 N, pH 4.8 : ผสม glacial acetic acid 102 มล. และ NH_4OH เข้มข้น 70 มล. เติมน้ำจนได้ปริมาตร 750 มล. ปรับ pH ของสารละลายให้เป็น 4.8 โดยการเติม HOAc เติมน้ำจนได้ปริมาตร 1 ลิตร

วิธีการ

ชั่งดินแห้งมา 12.5 กรัม ใส่ใน erlenmeyer flask ขนาด 125 มล. เติม NH_4OAc ลงไป 50 มล. เขย่าเป็นเวลา 30 นาที กรอง นำสิ่งที่กรองได้ไปวิเคราะห์ Fe ต่อไป

ปริมาณ Mn ที่สกัดได้

น้ำยาสกัดที่ใช้กันสำหรับสกัด exchangeable Mn ก็คือ NH_4OAc , $\text{Ca}(\text{NO}_3)_2$ หรือ $\text{Mg}(\text{NO}_3)_2$

การสกัดปริมาณ Fe, Mn, Cu และ Zn

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. 125 ml. erlenmeyer flask
2. 20 ml. volumetric pipet
3. Shaking machine
4. Filtering apparatus
5. Atomic absorption spectrophotometer

สารเคมี

1. DTPA 0.005 M (ประกอบด้วย 0.005 M DTPA, 0.005 M CaCl_2 และ 0.1 M TEA (Triethanolamine) buffered ที่ pH 7.3
2. Standard Zn solution, 100 ppm Zn : ละลายโลหะสังกะสีที่บริสุทธิ์ (30 mesh A.R) 0.001 กรัม เติมน้ำกลั่นที่ไม่มีสังกะสี 50 มล. และ H_2SO_4 เข้มข้น 1 มล. เมื่อสังกะสีละลายหมดแล้วปรับปริมาตรให้เป็น 1 ลิตร
3. Standard Fe solution, 100 ppm Fe : ละลาย $\text{Fe}(\text{NH}_4)_2(\text{SO}_4)_2 \cdot 6\text{H}_2\text{O}$ 0.7022 กรัม หรือ ลวดเหล็กที่บริสุทธิ์ 0.10 กรัม ใน 3.6 N H_2SO_4 100 มล. ทำให้อุ่นถ้าละลายไม่ดีทำให้เจือจางเป็น 1 ลิตร
4. Standard copper solution : ละลายโลหะทองแดงที่บริสุทธิ์ 0.500 กรัม ใน 3 N HNO_3 15 มล. (ใช้ 125 ml. erlenmeyer flask ที่มีฝาปิด) เมื่อสารละลายเย็น เติม H_2SO_4 เข้มข้น 1 มล. ระเหยจนได้ควันของ SO_2 ทำให้เย็นอีกครั้งหนึ่งเติมน้ำ 10-15 มล. ระเหยอีกครั้งหนึ่ง หลังจากที่ยังละลายเย็นแล้ว เติมน้ำและถ่ายลง volumetric flask ขนาด 1 ลิตร ปรับปริมาตรให้ได้ 1 ลิตร สารละลายนี้จะมี Cu 500 mg./ml. เจือจางสารละลายนี้อีก 50 เท่าเพื่อให้ได้ working standard solution ที่มี Cu 10 mg./ml.

วิธีการ

ชั่งดินมา 25 กรัม ใส่ใน erlenmeyer flask ขนาด 125 มล. เติม 0.005 M DTPA 50 มล. เขย่า 2 ชั่วโมง กรองนำสิ่งที่กรองได้มาวัดปริมาณ Fe, Mn, Cu, Zn โดยใช้ atomic absorption spectrophotometer

การหาปริมาณ Fe โดยวิธี calorimetric

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. Spectrophotometer
2. 100 ml. volumetric flask
3. Pipet

สารเคมี

1. Hydroxylamine hydrochloride, 10% : ชั่ง hydroxylamine hydrochloride 10 กรัม ละลายในน้ำ 100 มล.
2. Orthophenanthroline reagents, 0.3% : ละลาย orthophenanthroline monohydrate 0.30 กรัม ละลายในน้ำ ทำให้อุ่นถึง 80°C หลังจากนั้นทำให้เย็น เติมน้ำให้เป็น 100 ซีซี
3. Sodium acetate (NaOAc) 1 N

วิธีการ

นำสิ่งที่กรองได้มา 10 มล. ใส่ลงใน volumetric flask ขนาด 100 มล. เติม hydroxylamine hydrochloride 2 มล. เติม orthophenanthroline 2 มล. เติม 1 N NaOAc ที่ละลายจนกระทั่งได้สีแดง เข้ม และเติม 1 N NaOAc ลงไปอีก 3 มล. เติมน้ำจนได้ปริมาตร 100 มล. นำไปอ่านค่าจาก spectrophotometer ที่ wavelength 510 nm.

การทำ standard curve ทำเช่นเดียวกันกับกรณีของตัวอย่าง และใช้ standard solution ในช่วงของความเข้มข้น ตั้งแต่ 0-2 ppm Fe.

การหาปริมาณ Mn โดยวิธี colorimetric

อุปกรณ์และเครื่องมือ

1. Spectrophotometer
2. 50 ml. volumetric flask
3. Pipette
4. Hot plate
5. 100 ml. beaker

สารเคมี

1. Nitric acid (HNO_3) : concentrated
2. Orthophosphoric acid (H_3PO_4) : 85%
3. Potassium periodate (KIO_4) : solid
4. Hydrogen peroxide (H_2O_2) : 30%
5. Standard Mn solution : 1000 ppm. (stock solution): ละลาย KMnO_4 ที่แห้งและบริสุทธิ์ 2.88 กรัม ในน้ำกลั่น 250 มล. เติม 18 N H_2SO_4 20 มล. ทำให้เดือด เติม Na_2SO_4 จนกระทั่งสีของ permanganate หายไป (หลีกเลี่ยงการใช้ Na_2SO_3 ที่มากเกินไป) ต้มไล่ SO_2 ทำให้สารละลายเย็น ถ่ายไปที่ volumetric flask ขนาด 1 ลิตร เพื่อปรับปริมาตร
6. Standard Mn solution : 10 ppm (Working solution) : pipet 1000 ppm Mn solution มา 10 มล. ใส่ลงใน volumetric flask ขนาด 1 ลิตร สารละลายนี้จะมีค่าความเข้มข้น 10 ppm Mn

วิธีการ

Pipette aliquot มาให้มี Mn อยู่ระหว่าง 0.01 ถึง 0.3 มิลลิกรัม ลงไปใน beaker ขนาด 100 มล. นำไประเหยให้แห้งในตุ้ควัน เติม HNO_3 5 มล. นำไประเหยให้แห้งในตุ้ควัน เติม H_2O_2 5 มล. และระเหยให้แห้งอีกจนกระทั่งแน่ใจว่าได้สารไม่มีสีที่ก้น beaker เติมน้ำลงไป 30 มล. และเติม H_3PO_4 ลงไป 5 มล. ช้อนให้ร้อน เติม KIO_4 0.3 กรัม ปิด beaker ด้วยกระดาษฟิวส์ ค่อยๆทำให้เดือดบน hot plate แล้วต้มต่ออีก 5 นาที หลังจากมีสีเกิดขึ้นทำให้เย็น ถ่ายสารละลายไปที่ volumetric flask ขนาด 50 มล. เติมน้ำกลั่นจนได้ปริมาตร 50 มล. เขย่าให้เข้ากัน และนำไปอ่านค่าด้วย spectrophotometer ที่ wavelength 540 nm.

วิธีการเตรียม Standard curve ให้ปฏิบัติเช่นเดียวกับการเตรียมตัวอย่างโดยให้ standard solution มีความเข้มข้นอยู่ในช่วงตั้งแต่ 0-5 ppm Mn.

หมายเหตุ ปริมาณ Fe, Mn ใน extract ที่ได้จากการสกัด โดย DTPA เหมาะสำหรับนำไปหาปริมาณโดยใช้ Atomic absorption spectrophotometer แต่ไม่แนะนำไปหาปริมาณโดยวิธี colorimetric วิธีหา Fe, Mn โดยวิธี colorimetric อาจจะไปใช้กับ extract ที่ได้จากการสกัดโดย extracting agent ตัวอื่นๆ

ภาคผนวก ค

ตัวอย่างการวิเคราะห์ข้อมูลโดยใช้สถิติ Discriminant analysis

การวิเคราะห์ความแตกต่างระหว่างระบบนิเวศป่าเบญจพรรณกับระบบนิเวศป่าเต็งรัง โดยใช้สมบัติของดิน

----- DISCRIMINANT ANALYSIS -----

On groups defined by GROUP

Analysis number 1

Stepwise variable selection

Selection rule: maximize minimum Mahalanobis distance (D squared) between groups

Maximum number of steps..... 26
Minimum tolerance level..... .00100
Minimum F to enter..... 3.84000
Maximum F to remove..... 2.71000

Canonical Discriminant Functions

Maximum number of functions..... 1
Minimum cumulative percent of variance... 100.00
Maximum significance of Wilks' Lambda.... 1.0000

Prior probability for each group is .50000

----- Variables not in the Analysis after Step 0 -----

Variable	Tolerance	Minimum Tolerance	F to Enter	D Squared	Between Groups	
AK	1.0000000	1.0000000	1.1335761	.9446467	1	2
AP	1.0000000	1.0000000	2.9171995	2.4309996	1	2
CA	1.0000000	1.0000000	.2076696	.1730580	1	2
CEC	1.0000000	1.0000000	2.4985258	2.0821048	1	2
EK	1.0000000	1.0000000	.8734861	.7279051	1	2
FE	1.0000000	1.0000000	.0034007	.0028339	1	2
MG	1.0000000	1.0000000	5.1598789	4.2998991	1	2
MN	1.0000000	1.0000000	.6937518	.5781265	1	2
N	1.0000000	1.0000000	7.7419355	6.4516129	1	2
NA	1.0000000	1.0000000	1.2688421	1.0573684	1	2
OM	1.0000000	1.0000000	.1944838	.1620698	1	2
PH	1.0000000	1.0000000	.0000839	.0000699	1	2
TP	1.0000000	1.0000000	.0030476	.0025397	1	2

At step 1, N was included in the analysis.

		Degrees of Freedom	Signif.	Between Groups
Wilks' Lambda	.27928	1 1	3.0	
Equivalent F	7.74194	1	3.0	.0689
Minimum D squared	6.451613			1 2
Equivalent F	7.741935	1	3.0	.0689

----- Variables in the Analysis after Step 1 -----

Variable	Tolerance	F to Remove	D Squared	Between Groups
N	1.0000000	7.7419		

----- Variables not in the Analysis after Step 1 -----

Variable	Tolerance	Minimum Tolerance	F to Enter	D Squared	Between Groups
AK	.9034905	.9034905	.7668791	9.8840152	1 2
AP	.4112142	.4112142	.0825713	6.8211860	1 2
CA	.4686498	.4686498	2.4511911	17.4226699	1 2
CEC	.9918763	.9918763	.3319861	7.9375185	1 2
EK	.8605503	.8605503	.8427728	10.2237008	1 2
FE	.0816946	.0816946	15.5018360	75.8348303	1 2
MG	.9921495	.9921495	1.1898865	11.7773146	1 2
MN	.7072248	.7072248	1.4396223	12.8950837	1 2
NA	.9571359	.9571359	.0589215	6.7153340	1 2
OM	.1058271	.1058271	8.4386488	44.2213715	1 2
PH	.5803068	.5803068	1.0319197	11.0702857	1 2
TP	.9813464	.9813464	.0359379	6.6124640	1 2

F statistics and significances between pairs of groups after step 1
Each F statistic has 1 and 3 degrees of freedom.

Group	Group	
	1	
2		7.7419 .0689

At step 2, FE was included in the analysis.

		Degrees of Freedom	Signif.	Between Groups
Wilks' Lambda	.03191	2 1	3.0	
Equivalent F	30.33393	2	2.0	.0319
Minimum D squared	75.834830			1 2
Equivalent F	30.333932	2	2.0	.0319

----- Variables in the Analysis after Step 2 -----

Variable	Tolerance	F to Remove	D Squared	Between Groups
FE	.0816946	15.5018	6.4516129	1 2
N	.0816946	60.5969	.0028339	1 2

----- Variables not in the Analysis after Step 2 -----

Variable	Tolerance	Minimum Tolerance	F to Enter	D Squared	Between Groups
AK	.6412803	.0536172	.7229412	132.4663029	1 2
AP	.3563509	.0707951	.0873154	82.6746640	1 2
CA	.4015135	.0537696	.6227648	124.6190020	1 2
CEC	.9421341	.0775977	.1278532	85.8501851	1 2
EK	.5015986	.0424563	1.1741121	167.8087053	1 2
MG	.9678333	.0791956	.1707115	89.2074837	1 2
MN	.0473849	.0054736	5.7789855	528.5306775	1 2
NA	.9190756	.0766429	.0175051	77.2060904	1 2
OM	.0163898	.0041011	15.7047390	1306.0628946	1 2
PH	.0371496	.0052299	6.9638991	621.3506813	1 2
TP	.7914011	.0646558	.2616617	96.3320554	1 2

F statistics and significances between pairs of groups after step 2
 Each F statistic has 2 and 2 degrees of freedom.

Group	1
Group	
2	30.3339 .0319

At step 3, OM was included in the analysis.

		Degrees of Freedom	Signif.	Between Groups
Wilks' Lambda	.00191	3 1	3.0	
Equivalent F	174.14172	3	1.0	.0556
Minimum D squared	1306.062895			1 2
Equivalent F	174.141719	3	1.0	.0556

----- Variables in the Analysis after Step 3 -----

Variable	Tolerance	F to Remove	D Squared	Between Groups
FE	.0126523	27.0078	44.2213715	1 2
N	.0041011	450.6416	.3973481	1 2
OM	.0163898	15.7047	75.8348303	1 2

----- Variables not in the Analysis after Step 3 -----

Variable	Tolerance	Minimum Tolerance	F to Enter	D Squared	Between Groups
AK	.0000000	.0000000	.	.	.
AP	.0000000	.0000000	.	.	.
CA	.0000000	.0000000	.	.	.
CEC	.0000000	.0000000	.	.	.
EK	.0000000	.0000000	.	.	.
MG	.0000000	.0000000	.	.	.
MN	1.4991E-13	4.9645E-15	5.7789855	528.5306775	1 2
NA	.0000000	.0000000	.	.	.
PH	3.3121E-14	1.4612E-14	6.9638991	621.3506813	1 2
TP	.0000000	.0000000	.	.	.

F statistics and significances between pairs of groups after step 3
 Each F statistic has 3 and 1 degrees of freedom.

Group	1
Group	
2	174.1417 .0556

F level or tolerance or VIN insufficient for further computation.

Case Number	Mis Val	Sel	Actual Group	Highest Probability Group		2nd Highest Group		Discrim Scores
				P(D/G)	P(G/D)	P(G/D)	P(G/D)	
1			1	.8435	1.0000	1	1.0000	21.8811
2			1	.8435	1.0000	1	1.0000	21.4863
3			2	.6139	1.0000	2	1.0000	-13.9513
4			2	.3817	1.0000	2	1.0000	-13.5810
5			2	.1678	1.0000	2	1.0000	-15.8350

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

Structure matrix:

Pooled within-groups correlations between discriminating variables
and canonical discriminant functions
(Variables ordered by size of correlation within function)

	Func 1
NA	.98995
MG	.91263
CEC	.89696
TP	.75334
AK	.63735
AP	.57942
EK	.52303
CA	.50403
MN	.36046
N	.07028
PH	.06273
OM	.01114
FE	-.00147

Unstandardized canonical discriminant function coefficients

	Func 1
FE	2.4061445
N	594.8492524
OM	-18.1303171
(Constant)	-93.9320028

Canonical discriminant functions evaluated at group means (group centroids)

Group	Func 1
1	21.68370
2	-14.45580

Summary Table

Step	Action Entered	Removed	Vars in	Wilks' Lambda	Sig.	Minimum D Squared	Sig.	Between Groups	
1	N		1	.27928	.0689	6.45161	.0689	1	2
2	FE		2	.03191	.0319	75.83483	.0319	1	2
3	OM		3	.00191	.0556	1306.06289	.0556	1	2

Classification function coefficients
(Fisher's linear discriminant functions)

GROUP = 1 2

FE	289.7244821	202.7676410
N	68524.5761707	47027.0262682
OM	-1984.1528424	-1328.9323894
(Constant)	-7042.5495060	-3517.2883369

Canonical Discriminant Functions

Fcn	Eigenvalue	Pct of Variance	Cum Pct	Canonical Corr	After Fcn	Wilks' Lambda	Chi-square	df	Sig
1*	522.4252	100.00	100.00	.9990	0	.001910	9.391	3	.0245

* Marks the 1 canonical discriminant functions remaining in the analysis.

Standardized canonical discriminant function coefficients

	Func 1
FE	8.73848
N	15.61283
OM	-7.58096

Classification results -

Actual Group	No. of Cases	Predicted Group Membership	
		1	2
Group 1	2	2 100.0%	0 .0%
Group 2	3	0 .0%	3 100.0%

Percent of "grouped" cases correctly classified: 100.00%

Classification processing summary

- 5 (Unweighted) cases were processed.
- 0 cases were excluded for missing or out-of-range group codes.
- 0 cases had at least one missing discriminating variable.
- 5 (Unweighted) cases were used for printed output.

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ภาคผนวก ง

ข้อมูลที่ได้จากภาคสนาม

TREE SPECIES IN PLOT 1

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Azelia xylocarpa</i> Craib.	Makhaa mong	69.10	0.3750
<i>Bouhinia variegata</i> Linn.	Sieo dok khao	15.40	0.0186
<i>Canarium suburatum</i> Grill.	Malueam	10.40	0.0085
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	15.40	0.0186
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	23.70	0.0441
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	18.10	0.0257
<i>Dalbergia oliveri</i> Gamble.	Ching chan	39.20	0.1207
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	49.90	0.1956
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	63.30	0.3147
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	9.80	0.0075
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	32.00	0.0804
<i>Ixora cibdera</i> Craib	Khem pea	10.00	0.0079
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	28.40	0.0633
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	28.70	0.0647
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	29.60	0.0688
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Taijism. & Binn.	Saleo sao	20.20	0.0320
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Taijism. & Binn.	Saleo sao	25.10	0.0496
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Taijism. & Binn.	Saleo sao	28.20	0.0625
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Taijism. & Binn.	Saleo sao	33.70	0.0892
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Taijism. & Binn.	Saleo sao	18.40	0.0266
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Taijism. & Binn.	Saleo sao	23.40	0.0430
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Taijism. & Binn.	Saleo sao	16.80	0.0222
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Taijism. & Binn.	Saleo sao	26.80	0.0664
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Taijism. & Binn.	Saleo sao	32.40	0.0824
<i>Lagerstroemia tomentosa</i> Presl.	Saleo	33.80	0.0897
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaang	18.00	0.0254
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaang	6.30	0.0031
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaang	9.00	0.0064
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaang	8.60	0.0058
<i>Markhamia stipulata</i> Seem.	Caee haang khaang	31.70	0.0789
<i>Markhamia stipulata</i> Seem.	Caee haang khaang	7.60	0.0045
<i>Markhamia stipulata</i> Seem.	Caee haang khaang	6.60	0.0034

TREE SPECIES IN PLOT 1

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Makhamoi sp.</i>	Mak kha moi	16.90	0.0224
<i>Makhamoi sp.</i>	Mak kha moi	22.00	0.0380
<i>Makhamoi sp.</i>	Mak kha moi	11.00	0.0095
<i>Mitragyna javanica</i> Koord. & Val.	Kratum nam	17.50	0.0241
<i>Morinda coreia</i> Ham.	Yo paa	13.20	0.0137
<i>Randia dasycarpa</i> Bakh.f.	Nam taeng	5.00	0.0020
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	16.10	0.0204
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	21.90	0.0377
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	4.90	0.0019
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	6.40	0.0032
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	6.20	0.0030
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	10.10	0.0080
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	6.20	0.0030
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	10.30	0.0083
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	60.20	0.2846
<i>Spondias pinnata</i> Kurz.	Makok paa	18.80	0.0278
<i>Spondias pinnata</i> Kurz.	Makok paa	58.40	0.2679
<i>Terminalia corticosa</i> Pierr ex Laness.	Tabaek lueat	8.50	0.0057
<i>Terminalia corticosa</i> Pierr ex Laness.	Tabaek lueat	17.00	0.0227
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	44.90	0.1583
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	23.70	0.0441
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	20.50	0.0330
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	21.70	0.0370
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	19.10	0.0287
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	37.00	0.1075
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	27.50	0.0694
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	33.60	0.0887
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	30.50	0.0731
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	29.80	0.0697
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	16.90	0.0224
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	25.20	0.0499
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	16.90	0.0224

TREE SPECIES IN PLOT 1

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Swong teen nok	33.50	0.0881
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Swong teen nok	40.40	0.1282
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Swong teen nok	56.20	0.2481
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Swong teen nok	38.50	0.1164



สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

TREE SPECIES IN PLOT 2

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Bombax anceps</i> Pierre.	Ngju paa	17.50	0.0241
<i>Cassia garrettiana</i> Craib.	Samae sean	8.70	0.0059
<i>Cassia garrettiana</i> Craib.	Samae sean	8.70	0.0059
<i>Congea tomentosa</i> Roxb.	Kruaa on	9.70	0.0074
<i>Croton</i> sp.	Flao	7.60	0.0045
<i>Croton</i> sp.	Flao	10.00	0.0079
<i>Croton</i> sp.	Flao	5.70	0.0026
<i>Croton</i> sp.	Flao	6.30	0.0031
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	18.10	0.0257
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	8.70	0.0059
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	8.60	0.0058
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	12.10	0.0115
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	15.30	0.0184
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	25.30	0.0503
<i>Dalbergia oliveri</i> Gamble.	Ching chan	21.00	0.0346
<i>Dalbergia oliveri</i> Gamble.	Ching chan	10.70	0.0080
<i>Dalbergia oliveri</i> Gamble.	Ching chan	25.30	0.0503
<i>Dalbergia oliveri</i> Gamble.	Ching chan	7.50	0.0044
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	23.30	0.0426
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	38.50	0.1164
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	54.10	0.2299
<i>Hymenodictyon excelsum</i> Wall.	Ulok	38.30	0.1162
<i>Krapor</i> sp.	Kra por	16.00	0.0201
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	29.00	0.0661
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	30.00	0.0707
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	28.90	0.0666
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	22.60	0.0401
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	31.00	0.0756
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	13.10	0.0135
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	38.80	0.1182
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	45.60	0.1633
<i>Lagerstroemia duperreana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	30.90	0.0750
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Tejsem. & Binn.	Saiao sao	23.20	0.0423

TREE SPECIES IN PLOT 2

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Lagerstroemia loudounii</i> Taijzm. & Binn.	Saleo seo	22.90	0.0412
<i>Lannea coramandelica</i> Merr.	Oi chaang	23.20	0.0423
<i>Lannea coramandelica</i> Merr.	Oi chaang	6.30	0.0031
<i>Markhamia stipulata</i> Seem.	Cae haeng khaeng	10.90	0.0093
<i>Makhamoi</i> sp.	Mak kha moi	30.30	0.0721
<i>Makhamoi</i> sp.	Mak kha moi	26.10	0.0535
<i>Makhamoi</i> sp.	Mek kha moi	20.50	0.0330
<i>Makhamoi</i> sp.	Mek kha moi	20.70	0.0337
<i>Milusa lineata</i> Alston.	Ee raet	10.20	0.0082
<i>Milusa lineata</i> Alston.	Ee raet	17.90	0.0252
<i>Milusa lineata</i> Alston.	Ee raet	5.30	0.0022
<i>Milusa lineata</i> Alston.	Ee raet	12.40	0.0121
<i>Milusa lineata</i> Alston.	Ee raet	13.10	0.0135
<i>Milusa lineata</i> Alston.	Ee raet	10.90	0.0093
<i>Pterocaropus macrocarpus</i> Kurz.	Pra duu	51.70	0.2099
<i>Pterocaropus macrocarpus</i> Kurz.	Pra duu	32.70	0.0840
<i>Randia dasycarpa</i> Bakh.f.	Nam teeng	7.20	0.0041
<i>Sakaekruea</i> sp.	Sa kae kruea	19.20	0.0290
<i>Sakaekruea</i> sp.	Sa kae kruea	6.90	0.0037
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	53.90	0.2282
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	6.20	0.0030
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	15.70	0.0194
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	12.00	0.0113
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	8.40	0.0065
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	9.70	0.0074
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	13.30	0.0139
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	13.90	0.0152
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	12.90	0.0131
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	13.10	0.0135
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	8.40	0.0065
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	5.30	0.0022
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	4.80	0.0018
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	6.00	0.0028

TREE SPECIES IN PLOT 2

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	66.90	0.3515
<i>Spondias pinnata</i> Kurz.	Ma kok paa	9.90	0.0077
<i>Spondias pinnata</i> Kurz.	Ma kok paa	36.90	0.1069
<i>Sterculia villosa</i> Roxb.	Po tuup huu chaang	37.70	0.1116
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saai	18.20	0.0260
<i>Sung ko</i> sp.	Sung ko	7.90	0.0049
<i>Sung ko</i> sp.	Sung ko	18.30	0.0263
<i>Terminalia bellerica</i> Roxb.	Hane	13.90	0.0152
<i>Terminalia bellerica</i> Roxb.	Hane	21.70	0.0370
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	31.10	0.0760
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	26.90	0.0568
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	17.20	0.0232
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	47.50	0.1772
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	22.70	0.0406
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	30.40	0.0726
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	38.50	0.1164
<i>Terminalia nigrovenulosa</i> Pierre ex laness.	Khee aai	16.20	0.0206
<i>Vitax limnifolia</i> Wall.	Sawong	7.20	0.0041
<i>Vitax pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	7.20	0.0041
<i>Vitax pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	34.80	0.0961
<i>Vitax pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	40.10	0.1263
<i>Vitax pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	21.00	0.0346
<i>Vitax pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	36.60	0.1052
<i>Vitax pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	15.30	0.0184
<i>Vitax pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	36.40	0.0984
<i>Vitax pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	40.10	0.1263
<i>Vitax pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	43.10	0.1459
<i>Vitax pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	9.90	0.0077
<i>Xylocarpus tuab.</i>	Daeng	10.90	0.0093
<i>Xylocarpus tuab.</i>	Daeng	6.40	0.0032
<i>Xylocarpus tuab.</i>	Daeng	6.70	0.0035

TREE SPECIES IN PLOT 3

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Antidesma sp.</i>	Mao yai	7.30	0.0042
<i>Bombax anceps</i> Pierre.	Ngiu paa	31.20	0.0765
<i>Bombax anceps</i> Pierre.	Ngiu paa	47.00	0.1735
<i>Bombax anceps</i> Pierre.	Ngiu paa	15.40	0.0186
<i>Canarium subulatum</i> Grill.	Ma hueam	10.70	0.0090
<i>Croton sp.</i>	Plao	5.00	0.0020
<i>Dalbergia candenatensis</i> Prain.	Sak khee	27.00	0.0573
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	8.50	0.0057
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	11.20	0.0099
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	15.80	0.0196
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	8.50	0.0057
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	16.70	0.0219
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	6.40	0.0032
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	6.40	0.0032
<i>Ixora cibdera</i> Craib	Khem paa	5.30	0.0022
<i>Hymenodictyon excelsum</i> Wall.	Ulok	21.00	0.0346
<i>Krapor sp.</i>	Kra por	10.00	0.0079
<i>Lagerstroemia dupeireana</i> Pierre.	Tabaek plueak baang	24.30	0.0464
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaang	5.30	0.0022
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaang	9.30	0.0068
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaang	8.40	0.0055
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaang	10.70	0.0090
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaang	8.40	0.0055
<i>Makhamoi sp.</i>	Mak kha moi	28.00	0.0616
<i>Makhamoi sp.</i>	Mak kha moi	23.00	0.0415
<i>Melia pinnata</i> Walp.	Mayom hin	10.30	0.0083
<i>Melia pinnata</i> Walp.	Mayom hin	15.60	0.0191
<i>Melia pinnata</i> Walp.	Mayom hin	8.40	0.0055
<i>Morinda coreia</i> Ham.	Yo paa	22.90	0.0412
<i>Phoebe paniculata</i> Nees.	Sa tit	22.60	0.0401
<i>Randia dasycarpa</i> Bakh. f.	Nam taeng	6.40	0.0032
<i>Randia dasycarpa</i> Bakh.f.	Nam taeng	6.20	0.0030

TREE SPECIES IN PLOT 3

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	8.00	0.0050
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	8.30	0.0054
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	6.20	0.0030
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	11.40	0.0102
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	13.70	0.0147
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	21.30	0.0356
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	26.30	0.0543
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	4.80	0.0018
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	6.30	0.0031
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	9.60	0.0072
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	8.10	0.0052
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	17.30	0.0236
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	22.00	0.0380
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	10.20	0.0082
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	9.30	0.0068
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	19.60	0.0302
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.30	0.0100
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	37.70	0.1116
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	38.50	0.1164
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	39.00	0.1195
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.30	0.0100
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	22.50	0.0398
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	13.20	0.0137
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	8.70	0.0059
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	9.00	0.0064
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.40	0.0102
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	6.80	0.0026
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	28.70	0.0647
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	23.70	0.0441
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	17.20	0.0232
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	17.30	0.0235
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	37.50	0.1104

TREE SPECIES IN PLOT 3

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	11.70	0.0108
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	13.30	0.0139
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	10.90	0.0093
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	12.90	0.0131
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	10.80	0.0092
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.50	0.0071
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	7.60	0.0045
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	8.00	0.0050
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	14.20	0.0168
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	21.70	0.0370
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	28.70	0.0647
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	24.00	0.0462
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	13.70	0.0147
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.90	0.0077
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	14.40	0.0183
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	10.30	0.0083
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	12.90	0.0131
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.60	0.0072
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.00	0.0064
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	7.00	0.0038
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	6.90	0.0037
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	10.10	0.0080
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	10.80	0.0092
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	8.00	0.0050
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.40	0.0069
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	12.80	0.0128
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	39.10	0.1201
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	12.50	0.0123
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	5.00	0.0020
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	41.70	0.1366
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	16.70	0.0219
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	21.90	0.0377

TREE SPECIES IN PLOT 3

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	6.20	0.0030
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	14.80	0.0172
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	34.70	0.0946
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	11.50	0.0104
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	8.80	0.0061
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	11.00	0.0095
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	7.80	0.0048
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	10.30	0.0083
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	5.20	0.0021
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	6.70	0.0035
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	8.40	0.0055
<i>Sindora siamensis</i> Taisjrn ex Miq.	Makhea-tae	23.00	0.0415
<i>Spondias pinnata</i> Kurz.	Ma kok pea	9.50	0.0071
<i>Spondias pinnata</i> Kurz.	Ma kok pea	38.00	0.1134
<i>Spondias pinnata</i> Kurz.	Ma kok pea	28.00	0.0616
<i>Spondias pinnata</i> Kurz.	Ma kok pea	6.30	0.0031
<i>Sterculia</i> sp.	Po khaw tak	8.00	0.0050
<i>Sterculia</i> sp.	Po khaw tak	10.30	0.0083
<i>Sterculia</i> sp.	Po khaw tak	26.00	0.0531
<i>Sterculia</i> sp.	Po khaw tak	19.10	0.0287
<i>Sterculia</i> sp.	Po khaw tak	31.00	0.0755
<i>Sterculia</i> sp.	Po khaw tak	9.40	0.0069
<i>Sterculia villosa</i> Roxb.	Po tuup huu chaang	5.30	0.0022
<i>Sterculia villosa</i> Roxb.	Po tuup huu chaang	6.80	0.0036
<i>Sterculia villosa</i> Roxb.	Po tuup huu chaang	8.20	0.0053
<i>Sterculia villosa</i> Roxb.	Po tuup huu chaang	7.70	0.0047
<i>Terminalia alata</i> Heyne ex Roth.	Rok fae	5.20	0.0021
<i>Terminalia bellerica</i> Roxb.	Hane	4.60	0.0017
<i>Terminalia bellerica</i> Roxb.	Hane	7.00	0.0038
<i>Terminalia corticosa</i> Pierr ex Laness.	Tabaek lueat	9.70	0.0074
<i>Terminalia corticosa</i> Pierr ex Laness.	Tabaek lueat	5.30	0.0022
<i>Terminalia corticosa</i> Pierr ex Laness.	Tabaek lueat	9.70	0.0074

TREE SPECIES IN PLOT 3

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sewong	6.50	0.0033
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sewong	10.20	0.0082
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sewong	17.50	0.0241
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sewong	8.70	0.0069
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sewong	17.10	0.0230
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sewong	10.70	0.0090
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	20.20	0.0320
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	33.50	0.0881
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	5.30	0.0022
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	19.50	0.0299
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	33.70	0.0892
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	37.30	0.1093
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	12.00	0.0113
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	9.00	0.0064
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	21.00	0.0346
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	20.10	0.0317
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	11.70	0.0108
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	5.30	0.0022
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sewong teen nok	12.00	0.0113
<i>Xylocarpus</i> Tuab.	Daeng	13.70	0.0147

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

TREE SPECIES IN PLOT 4

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Bouhinia variegata</i> Linn.	Sieo dok khao	7.10	0.0040
<i>Buchanania latifolia</i> Roxb.	Mamuang hua mang wan	7.20	0.0041
<i>Buchanania latifolia</i> Roxb.	Mamuang hua mang wan	9.10	0.0065
<i>Buchanania latifolia</i> Roxb.	Mamuang hua mang wan	8.40	0.0055
<i>Buchanania latifolia</i> Roxb.	Mamuang hua mang wan	4.80	0.0018
<i>Buchanania latifolia</i> Roxb.	Mamuang hua mang wan	4.90	0.0019
<i>Buchanania latifolia</i> Roxb.	Mamuang hua mang wan	5.00	0.0020
<i>Buchanania latifolia</i> Roxb.	Mamuang hua mang wan	33.10	0.0860
<i>Cassia garrettiana</i> Craib.	Samae sean	9.70	0.0074
<i>Dillenia obovata</i> Hoogl.	Sean	10.30	0.0083
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaeng	13.70	0.0147
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaeng	5.50	0.0024
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaeng	11.10	0.0097
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaeng	5.70	0.0026
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi chaeng	6.60	0.0034
<i>Markhamia stipulata</i> Seem.	Cae haeng khao	6.80	0.0036
<i>Mekhanoi</i> sp.	Mak kha moi	12.50	0.0123
<i>Mekhanoi</i> sp.	Mak kha moi	17.80	0.0249
<i>Mekhanoi</i> sp.	Mak kha moi	14.40	0.0163
<i>Mammea siamensis</i> Kostern.	Seraphee	9.30	0.0068
<i>Mammea siamensis</i> Kostern.	Seraphee	7.40	0.0043
<i>Mammea siamensis</i> Kostern.	Seraphee	11.10	0.0097
<i>Mammea siamensis</i> Kostern.	Seraphee	11.90	0.0111
<i>Mammea siamensis</i> Kostern.	Seraphee	8.90	0.0062
<i>Mammea siamensis</i> Kostern.	Seraphee	7.80	0.0045
<i>Mammea siamensis</i> Kostern.	Seraphee	7.50	0.0044
<i>Mitragina hirsuta</i> Hav.	Kratum khok	5.80	0.0026
<i>Mitragina hirsuta</i> Hav.	Kratum khok	5.90	0.0027
<i>Morinda coreia</i> Ham.	Yo pae	17.60	0.0243
<i>Randia dasycarpa</i> Bakh.f.	Nam taeng	8.70	0.0059
<i>Randia dasycarpa</i> Bakh.f.	Nam taeng	4.60	0.0017
<i>Randia dasycarpa</i> Bakh.f.	Nam taeng	9.70	0.0074

TREE SPECIES IN PLOT 4

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Randia dasycarpa</i> Bakh.f.	Nam taeng	9.90	0.0077
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	9.10	0.0065
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	7.40	0.0043
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	7.50	0.0044
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	34.20	0.0919
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	5.00	0.0020
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	17.10	0.0230
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	8.30	0.0054
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	19.20	0.0290
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	12.70	0.0127
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.40	0.0102
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	20.80	0.0340
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	28.50	0.0638
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	18.10	0.0257
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	6.10	0.0029
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	5.60	0.0025
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	8.30	0.0054
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	5.30	0.0022
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	4.90	0.0019
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	29.00	0.0661
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	7.10	0.0040
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	5.50	0.0024
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	30.60	0.0736
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	28.50	0.0638
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	34.50	0.0936
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	23.60	0.0437
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	7.80	0.0048
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	27.50	0.0594
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	28.00	0.0616
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	19.90	0.0311
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	7.10	0.0040
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	12.00	0.0113

TREE SPECIES IN PLOT 4

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	18.80	0.0278
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	5.60	0.0025
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	7.00	0.0038
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	27.60	0.0598
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	15.00	0.0177
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	19.20	0.0290
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	12.20	0.0117
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	20.00	0.0314
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.70	0.0108
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	21.10	0.0350
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	27.30	0.0585
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	18.60	0.0272
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	31.90	0.0799
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	21.60	0.0366
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	9.70	0.0074
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	20.90	0.0343
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	15.40	0.0186
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	26.20	0.0539
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	40.60	0.1295
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	38.50	0.1164
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	17.00	0.0227
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	20.30	0.0324
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	9.70	0.0074
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	15.70	0.0194
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	18.20	0.0260
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	16.80	0.0222
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	15.30	0.0184
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	8.10	0.0052
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	9.10	0.0065
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	24.20	0.0460
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	17.50	0.0241
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	24.60	0.0475

TREE SPECIES IN PLOT 4

Specific name	Common name	DH	BA
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	5.10	0.0020
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.30	0.0068
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	4.80	0.0018
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	4.70	0.0017
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	13.00	0.0133
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	7.10	0.0040
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	17.00	0.0227
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	4.90	0.0019
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	20.30	0.0324
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	33.10	0.0860
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	4.60	0.0017
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.00	0.0064
<i>Sindora siamensis</i> Taijssm ex Miq.	Makhaa-tae	16.40	0.0211
<i>Sindora siamensis</i> Taijssm ex Miq.	Makhaa-tae	27.00	0.0573
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	25.30	0.0503
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	9.90	0.0077
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	5.60	0.0025
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	10.90	0.0093
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	8.90	0.0062
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	9.60	0.0072
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	7.30	0.0042
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	10.70	0.0090
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	9.90	0.0077
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	21.40	0.0360
<i>Stereospermum neuranthum</i> Kurz.	Cae saei	9.30	0.0068
<i>Terminalia alata</i> Heyne ex Roth.	Rok faa	8.20	0.0053
<i>Terminalia alata</i> Heyne ex Roth.	Rok faa	12.80	0.0129
<i>Terminalia alata</i> Heyne ex Roth.	Rok faa	5.30	0.0022
<i>Terminalia alata</i> Heyne ex Roth.	Rok faa	5.10	0.0020
<i>Terminalia alata</i> Heyne ex Roth.	Rok faa	6.20	0.0030
<i>Terminalia alata</i> Heyne ex Roth.	Rok faa	4.60	0.0017
<i>Terminalia alata</i> Heyne ex Roth.	Rok faa	5.60	0.0025

TREE SPECIES IN PLOT 4

Specific name	Common name	DEH	BA
<i>Terminalia alata</i> Heyne ex Roth.	Rok faa	6.10	0.0029
<i>Terminalia alata</i> Heyne ex Roth.	Rok faa	20.70	0.0337
<i>Terminalia chebula</i> Retz.	Samo thai	14.80	0.0167
<i>Terminalia chebula</i> Retz.	Samo thai	6.10	0.0029
<i>Terminalia corticosa</i> Pierr ex Laness.	Tabaek lueat	19.00	0.0284
<i>Terminalia corticosa</i> Pierr ex Laness.	Tabaek lueat	49.70	0.1940
<i>Terminalia corticosa</i> Pierr ex Laness.	Tabaek lueat	27.70	0.0603
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	27.30	0.0585
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	32.50	0.0830

สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

TREE SPECIES IN PLOT 5

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Canarium subulatum</i> Grill.	Ma lueam	22.90	0.0412
<i>Canarium subulatum</i> Grill.	Ma lueam	6.50	0.0033
<i>Canarium subulatum</i> Grill.	Ma lueam	13.70	0.0147
<i>Dalbergia cultrata</i> Grah ex Benth.	Kraphee khao kwaai	7.50	0.0044
<i>Dalbergia oliveri</i> Gamble.	Ching chan	4.50	0.0016
<i>Dalbergia oliveri</i> Gamble.	Ching chan	20.50	0.0330
<i>Dalbergia oliveri</i> Gamble.	Ching chan	8.00	0.0050
<i>Dalbergia oliveri</i> Gamble.	Ching chan	9.80	0.0075
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	4.80	0.0018
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	20.20	0.0320
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	6.90	0.0037
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	14.60	0.0167
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	9.60	0.0072
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	8.30	0.0054
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	16.50	0.0214
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	6.10	0.0029
<i>Haldina cordifolia</i> Ridsd.	Khwaao	11.00	0.0095
Kang	Kang	9.30	0.0068
Kang	Kang	18.60	0.0272
Kang	Kang	6.60	0.0034
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	9.80	0.0075
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	12.00	0.0113
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	18.50	0.0269
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	7.00	0.0038
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	15.80	0.0196
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	25.60	0.0515
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	14.60	0.0167
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	13.20	0.0137
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	10.00	0.0079
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	7.90	0.0049
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	10.60	0.0088
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	16.50	0.0214

TREE SPECIES IN PLOT 5

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	10.70	0.0090
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	13.00	0.0133
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	15.00	0.0177
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	6.30	0.0031
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	13.10	0.0135
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	14.00	0.0154
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	11.00	0.0096
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	14.20	0.0158
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	8.60	0.0058
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	8.70	0.0059
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	11.40	0.0102
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	11.10	0.0097
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	7.60	0.0045
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	12.40	0.0121
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	10.20	0.0082
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	11.80	0.0109
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	9.90	0.0077
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	8.60	0.0058
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	4.80	0.0018
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	8.40	0.0055
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	6.20	0.0030
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	16.30	0.0209
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	11.90	0.0111
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	7.50	0.0044
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	14.30	0.0161
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	12.90	0.0131
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	9.00	0.0064
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	8.60	0.0058
<i>Lannea coromandelica</i> Merr.	Oi cheang	11.50	0.0104
<i>Markhamia stipulata</i> Seem.	Cee haeng khaeng	6.80	0.0026
<i>Markhamia stipulata</i> Seem.	Cee haeng khaeng	11.60	0.0106
<i>Mammea siamensis</i> Kosterm.	Sezephee	5.90	0.0027

TREE SPECIES IN PLOT 5

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Randia dasycarpa</i> Bakh.f.	Nam taeng	5.90	0.0027
<i>Randia dasycarpa</i> Bakh.f.	Nam taeng	6.30	0.0031
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	7.60	0.0045
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	9.00	0.0064
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	6.90	0.0037
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	6.80	0.0036
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	5.20	0.0021
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	4.80	0.0018
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	11.60	0.0106
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	23.30	0.0426
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	15.20	0.0181
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	9.70	0.0074
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	17.60	0.0243
<i>Schleichera oleosa</i> Merr.	Ta khraw	4.70	0.0017
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	10.00	0.0079
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	12.30	0.0119
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	13.30	0.0139
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	21.50	0.0363
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	9.70	0.0074
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	16.60	0.0191
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	6.70	0.0035
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.20	0.0099
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.70	0.0108
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	20.90	0.0343
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	16.90	0.0224
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	30.90	0.0760
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.70	0.0170
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	15.10	0.0179
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	7.00	0.0038
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	16.50	0.0189
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.70	0.0170
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.40	0.0163

TREE SPECIES IN PLOT 5

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	5.70	0.0026
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	16.30	0.0209
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	18.60	0.0272
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	7.60	0.0045
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.30	0.0161
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.60	0.0167
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	10.90	0.0093
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	28.20	0.0626
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.70	0.0170
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.10	0.0097
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.60	0.0167
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	17.90	0.0252
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.60	0.0167
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	7.60	0.0048
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.60	0.0106
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	15.80	0.0196
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	12.00	0.0113
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	20.20	0.0320
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.10	0.0097
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.00	0.0154
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	16.30	0.0209
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	12.80	0.0129
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	30.50	0.0731
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	25.70	0.0519
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	34.60	0.0940
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	5.60	0.0025
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	7.50	0.0044
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	15.00	0.0177
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	5.70	0.0026
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	12.50	0.0123
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	22.00	0.0380
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.10	0.0156

TREE SPECIES IN PLOT 5

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	11.80	0.0109
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	19.50	0.0299
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.30	0.0161
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	8.80	0.0061
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	6.10	0.0029
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	15.20	0.0181
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	5.80	0.0026
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	8.70	0.0069
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	25.10	0.0496
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	14.40	0.0163
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	6.70	0.0035
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	13.90	0.0152
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	13.90	0.0152
<i>Shorea obtusa</i> Wall.	Teng	6.50	0.0033
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.90	0.0077
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	22.10	0.0384
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.30	0.0068
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	19.00	0.0284
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	6.00	0.0028
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	28.10	0.0620
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	16.30	0.0209
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	6.00	0.0028
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	23.80	0.0446
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	5.90	0.0027
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	14.10	0.0156
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	26.40	0.0547
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	11.00	0.0095
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	13.90	0.0152
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	11.10	0.0097
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	10.00	0.0079
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	20.90	0.0343
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	13.90	0.0152

TREE SPECIES IN PLOT 5

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.50	0.0071
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	18.30	0.0283
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	20.20	0.0320
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	7.90	0.0049
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	5.50	0.0024
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	9.70	0.0074
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	10.80	0.0092
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	33.60	0.0887
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	13.70	0.0147
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	6.00	0.0028
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	15.20	0.0181
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	8.80	0.0061
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	33.30	0.0871
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	38.10	0.1140
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	35.20	0.0973
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	24.60	0.0475
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	34.00	0.0908
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	33.40	0.0876
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	10.70	0.0090
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	36.40	0.1041
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	19.60	0.0302
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	25.60	0.0515
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	41.20	0.1333
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	34.10	0.0913
<i>Shorea siamensis</i> Miq.	Rung	7.20	0.0041
<i>Sindora siamensis</i> Teijsm ex Miq.	Makhae-tae	8.30	0.0064
<i>Sterculia</i> sp.	Po khaw tak	7.00	0.0038
<i>Sterculia</i> sp.	Po khaw tak	12.10	0.0115
<i>Sterculia</i> sp.	Po khaw tak	4.90	0.0019
<i>Sterculia</i> sp.	Po khaw tak	7.90	0.0049
<i>Sung ko</i> sp.	Sung ko	12.00	0.0113
<i>Terminalia bellerica</i> Roxb.	Hane	5.70	0.0026

TREE SPECIES IN PLOT 5

Specific name	Common name	DBH	BA
<i>Terminalia bellanca</i> Roxb.	Hane	9.40	0.0069
<i>Terminalia corticosa</i> Pierr ex Laness.	Tabaek lueat	18.50	0.0269
<i>Terminalia corticosa</i> Pierr ex Laness.	Tabaek lueat	12.60	0.0125
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	15.10	0.0179
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	13.70	0.0147
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	16.30	0.0209
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	9.20	0.0066
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	7.30	0.0042
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	6.80	0.0036
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	12.20	0.0117
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	7.30	0.0042
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	8.30	0.0054
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	13.10	0.0135
<i>Vitex limonifolia</i> Wall.	Sawong	10.50	0.0087
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	6.80	0.0036
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	9.80	0.0075
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	4.60	0.0017
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	5.60	0.0025
<i>Vitex pinnata</i> Linn.	Sawong teen nok	11.80	0.0109
<i>Walsura villosa</i> Wall.	Khat lin	7.20	0.0041
<i>Xylia xylocarpa</i> Tuab.	Deang	18.10	0.0257
<i>Xylia xylocarpa</i> Tuab.	Deang	4.50	0.0016
<i>Xylia xylocarpa</i> Tuab.	Deang	11.30	0.0100
<i>Xylia xylocarpa</i> Tuab.	Deang	5.80	0.0026
<i>Xylia xylocarpa</i> Tuab.	Deang	12.60	0.0125
<i>Xylia xylocarpa</i> Tuab.	Deang	8.70	0.0059
<i>Xylia xylocarpa</i> Tuab.	Deang	12.80	0.0129

ประวัติผู้วิจัย

นายภูวดล โกมณเศียร เกิดวันที่ 20 ธันวาคม พ.ศ. 2512 ที่จังหวัดศรีสะเกษ สำเร็จการศึกษาปริญญาตรีวิทยาศาสตร์บัณฑิต สาขาวิชาสัตวศาสตร์ คณะเทคโนโลยีการเกษตร จากสถาบันเทคโนโลยีพระจอมเกล้าเจ้าคุณทหารลาดกระบัง เมื่อ พ.ศ. 2535 และเข้าศึกษาต่อระดับปริญญาโท สาขาวิชาสัตววิทยา ภาควิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย



สถาบันวิทยบริการ
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย