

**บรรณานุกรม**

## บรรณานุกรม

- กรมอุทยานแห่งชาติ สัตว์ป่า และพันธุ์พืช. (2553). **ที่สูดอุทยานแห่งชาติในประเทศไทย**.  
กรุงเทพฯ: รุ่งศิลป์การพิมพ์.
- ข้อมูลพื้นฐานเศรษฐกิจการเกษตร. (2555). **สำนักวิจัยเศรษฐกิจการเกษตร กระทรวงเกษตร และ  
สหกรณ์. ใน เอกสารสถิติการเกษตรเลขที่ 401. นนทบุรี: ชุมชนสหกรณ์การเกษตรแห่ง  
ประเทศไทย.**
- ควรชิต ธรรมศิริ. (2535). การปลูกเลี้ยงกล้วยไม้ ตอนที่ 3 วัสดุปลูกและภาชนะปลูกกล้วยไม้.  
**ชัยพฤกษ์วิทยาศาสตร์, 39(260), 18-19.**
- ควรชิต ธรรมศิริ. (2547). **เทคโนโลยีการผลิตกล้วยไม้**. กรุงเทพฯ: อมรินทร์พริ้นติ้งแอนด์พับลิช  
ลิชชิ่ง.
- จารุวรรณ จาติเสถียร. (2547). **การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืชเพื่อประยุกต์ทางการเกษตร**.  
กรุงเทพฯ: กรมวิชาการเกษตร.
- จิตรภาพรณ พิสิทธ์. (2542). การสำรวจกล้วยไม้ป่าและวิจัยเพื่อพัฒนาการท่องเที่ยวเชิงนิเวศในเขต  
อ.เมือง และ อ.ปางมะผ้า จ.แม่ฮ่องสอน. ใน **รายงานผลการวิจัยด้านความหลากหลาย  
ทางชีวภาพในประเทศไทย**. กรุงเทพฯ: World press printing.
- ฐกฤต อิมสมบุญ สุธิยา ตันติวิวัฒน์ และประศาสตร์ เกื้อมณี. (2554). สูตรอาหารที่เหมาะสม  
สำหรับการเพาะเลี้ยงเมล็ดกล้วยไม้รองเท้านารีคางภ. ใน **เรื่องเต็มการประชุมทาง  
วิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 49: สาขาพืช (หน้า 514-521).**  
กรุงเทพฯ: คณะวิทยาศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
- ฐิติพร ผลธรรมพิทักษ์. (2540). **การขยายโคลนกล้วยไม้รองเท้านารีในสภาพปลอดเชื้อ**.  
วิทยานิพนธ์ วท.ม., มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
- ทิพย์สุดา ปุกมณี นพมณี โทบุญญานนท์ รังสิมา อัมพวัน วรวรรณ ชาลีพรหม จักรพงษ์  
พิมพ์พิมพ์ และเรณู สุวรรณพรสกุล. (2546). การศึกษาการขยายพันธุ์และการเก็บรักษา  
พันธุ์กรรมพืชสมุนไพรรองเท้านารีในสภาพปลอดแก้ว. ใน **รายงานผลการวิจัยมหาวิทยาลัยแม่โจ้.  
สำนักวิจัยและส่งเสริมวิชาการการเกษตร**. เชียงใหม่: มหาวิทยาลัยแม่โจ้.
- เทียมใจ คมกฤต. (2549). **กายวิภาคของพฤษ**. กรุงเทพฯ: สำนักพิมพ์มหาวิทยาลัย  
เกษตรศาสตร์.

- นันทิดา โยทานันท์ และ วิไลลักษณ์ ชินะจิตฺร. (2555). ผลของสูตรอาหารสังเคราะห์และความเข้มข้นของน้ำตาลต่อการเจริญเติบโตของกล้วยไม้เพชรหนึ่ง (*Grammatophyllum speciosum* Blume) ในสภาพปลอดเชื้อ. ใน การประชุมวิชาการงานเกษตรนเรศวร ครั้งที่ 10. พิษณุโลก: มหาวิทยาลัยนเรศวร.
- นิคม จ้อยอยู่สุข. (2540). หินอุตสาหกรรมกับการเกษตรแผนใหม่. ใน การประชุมเสนอผลงานทางวิชาการ กองธรณีวิทยา (หน้า 8-19). กรุงเทพฯ: กรมทรัพยากรธรณี.
- นิตย ศกุลรักษ์. (2542). สรีรวิทยาของพืช. เชียงใหม่: มหาวิทยาลัยเชียงใหม่.
- บวร คุณากรนุรักษ์. (2553). การศึกษากระบวนการงอกของเมล็ดกล้วยไม้ *Epipactis flava* Seidenf. ในสภาพปลอดเชื้อ. การศึกษาค้นคว้าด้วยตนเอง วท.บ., มหาวิทยาลัยนเรศวร, พิษณุโลก.
- บวร คุณากรนุรักษ์ และอนุพันธ์ กงบังเกิด. (2552). กายวิภาคเปรียบเทียบของกล้วยไม้ดินสกุล *Tropidia*. ใน โครงการวิจัยเงินอุดหนุนรายได้คณะวิทยาศาสตร์ ปังบประมาณ 2552. พิษณุโลก: มหาวิทยาลัยนเรศวร.
- บวร คุณากรนุรักษ์ เครือวัลย์ ยรรยงค์ และอนุพันธ์ กงบังเกิด. (2557). ผลของคุณภาพแสงต่อการเจริญเติบโตของต้นอ่อนเอื้องครั้งแสดในสภาพปลอดเชื้อ. ใน การประชุมวิชาการวิทยาศาสตร์วิจัย ครั้งที่ 6. ชลบุรี: มหาวิทยาลัยบูรพา.
- ประทุม ฤทธิสุนทร. (2547). ผลของความเค็มต่อการทำงานของเอนไซม์ในเตรตรีดักเทสในต้นข้าว. วิทยานิพนธ์ วท.ม., มหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์, สงขลา.
- ระพี สาคริก. (2503). ตำรากกล้วยไม้สำหรับนักเลี้ยงกล้วยไม้ในประเทศไทย. กรุงเทพฯ: แพร่การช่าง.
- ระพี สาคริก. (2530). กล้วยไม้. กรุงเทพฯ: ช่อนนทรี.
- เรวัตร จินดาเจีย. (2546). ศึกษาวัสดุปลูกที่เหมาะสมสำหรับการปลูกมะเขือเทศเชอร์รี่โดยไม่ใช้ดินในเขตร้อน. วิทยานิพนธ์ วท.บ., มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
- ลมรัก จิรวัดณ์จรรยา ฉันทลักษณ์ ดิยาณน และศิวาพร ธรรมดี. (2553). ผลของอุณหภูมิและภาวะแล้งต่อการผันระยะพักตัวของว่านจุงนาง. วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร, 41(3/1), 209-212.
- วุฒิชัย ฤทธิ. (2556). การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อว่านอังกษยาม (*Eulophia siamensis* Rolfe ex Downie) และเหลียงประไพ (*Eulophia promensis* Lindl.). วิทยานิพนธ์ วท.ม., มหาวิทยาลัยนเรศวร, พิษณุโลก.

- วรชาติ โตแก้ว. (2549). **กล้วยไม้ดินในอุทยานแห่งชาติภูเรือ**. วิทยานิพนธ์ วท.ม., มหาวิทยาลัยขอนแก่น, ขอนแก่น.
- วาริษา รอดน้อย ศิวาพร ธรรมดี และฉันทลักษณ์ ตียายน. (2553). ผลของความชื้นต่อการฟื้น  
ระยะพักตัวของว่านจุงนาง. **วารสารวิทยาศาสตร์เกษตร**, 41(3/1), 161-164.
- วิทยา ผาคำ. (2554). **ชีววิทยาการสืบพันธุ์ของกล้วยไม้ดินบานติก (*Spathoglottis eburnean*  
Gagnep.)**. วิทยานิพนธ์ วท.ม., มหาวิทยาลัยนเรศวร, พิษณุโลก.
- สลิล สิทธิสังกรธรรม. (2549). **กล้วยไม้ป่าเมืองไทย Wild orchid of Thailand**. กรุงเทพฯ:  
บ้านและสวน.
- สุจรรยา เรื่องวิรุยุทธ. (2539). **การขยายโคลนเอื้องบุษราคัม (*Eulophia flava* (Lindl.) Hk.f.)  
ในสภาพปลอดเชื้อ**. วิทยานิพนธ์ วท.ม., มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
- สุทธิชาติ อารีวิลาศ. (2537). **การใช้กลูโคส ซูโครส กรดบอริค และแคลเซียมไนเตรตในการ  
เพาะเรณูของกล้วยไม้หวายซาบิ**. การศึกษาค้นคว้าด้วยตนเอง, มหาวิทยาลัย  
เกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
- สุมิตรา สุป็นราช และอิศร์ สุป็นราช. (2554). ผลของวัสดุปลูกต่อการเจริญเติบโตของต้นกล้า  
คัทลียา และฟาแลนนอปซิส. ใน **การประชุมทางวิชาการมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์  
ครั้งที่ 49**. กรุงเทพฯ: มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
- แสงเดือน วรรณชาติ. (2549). **การเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเพื่อการขยายพันธุ์กล้วยไม้เอื้องคำผัก  
ปราบ (*Dendrobium ochreatum* Lindl.)**. วิทยานิพนธ์ วท.ม., คณะวิทยาศาสตร์  
มหาวิทยาลัยนเรศวร, พิษณุโลก.
- สมบูรณ์ ระดม และแสงเดือน อินชนบท. (2555). การศึกษาวัสดุปลูกที่เหมาะสมต่อการปลูก เลี้ยง  
กล้วยไม้สกุลโพรบางชนิด. ใน **รายงานผลการวิจัยมหาวิทยาลัยแม่โจ้ สำนักวิจัยและ  
ส่งเสริมวิชาการการเกษตร**. เชียงใหม่: มหาวิทยาลัยแม่โจ้.
- อรดี สหวัชรินทร์. (2542). **เทคโนโลยีการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อพืช**. ภาควิชาพืชสวน คณะ  
เกษตรศาสตร์ มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ: อักษรสยามการพิมพ์.
- อรสา เกิดมงคลการ. (2539). **ผลของ Acetosyringone และ NAA ที่มีต่อการงอกของเรณู  
กล้วยไม้ช้างกระ**. การศึกษาค้นคว้าด้วยตนเอง, มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
- อาภาภรณ์ วัฒนวิเชียร. (2534). **ผลของน้ำมะพร้าวและน้ำสกัดมันฝรั่งต่อการเจริญเติบโต  
ของ Protocorm-like bodies กล้วยไม้ช้างกระ**. การศึกษาค้นคว้าด้วยตนเอง วท.บ.,  
มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.

- อิทธิพล พรหมรส. (2522). การงอกและการเจริญเติบโตของกล้วยไม้ในร้านอาหารที่ใส่กล้วย  
ซึ่งมีความสูงและปริมาณน้ำตาลต่างๆ กัน. วิทยานิพนธ์ วท.ม.,  
มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
- อุดมศรี ภัทรมานนท์. (2543). การศึกษากายวิภาคศาสตร์ของใบเพื่ออนุกรมวิธานของพืช 48  
ชนิดในวงศ์กล้วยไม้. วิทยานิพนธ์ วท.ม., มหาวิทยาลัยขอนแก่น, ขอนแก่น.
- อุษณีย์ วงศ์ปัทมา และครรชิต ธรรมศิริ. (2554). ผลของสูตรอาหารและอิทธิพลของไซโตไคนินที่  
มีต่อกล้วยไม้เอื้องครั้งแสด. ใน นิทรรศการโครงการงานวิทยาศาสตร์ ครั้งที่ 12. กรุงเทพฯ:  
มหาวิทยาลัยมหิดล.
- Abebe, Z., Mengesha, A., Teressa, A. and Tefera, W. (2009). Efficient *in vitro*  
multiplication protocol for *Vanilla planifolia* using nodal explants in Ethiopia.  
*African Journal of Biotechnology*, 8(42), 6817-6821.
- Akita, M., Shigeoka, T., Koisumi, Y., Kawamura, M. (1994). Mass propagation of shoots  
of *Stevia rebaudiana* using a large scale bioreactor. *Plant Cell Reports*, 13, 180-  
183.
- Aktar, S., Nasiruddin, K.M. and Hossain, K. (2008). Effects of different media and organic  
additives interaction on *in vitro* regeneration of *Dendrobium* orchid. *Journal of  
Agriculture Rural Development*, 6(1-2), 69-74.
- Akter, S., Nasiruddin, K.M. and Khaldun, A.B.M. (2007). Organogenesis of *Dendrobium*  
orchid using traditional media and organic extracts. *Journal of Agriculture and  
Rural Development*, 5(1-2), 30-35.
- Ali, M.J., Murdad, R. and Latip, M.A. (2011). *In vitro* Seed Germination of Bornean  
Endemic Orchids *Dendrobium tetrachromum* and *Dendrobium hamaticalcar*.  
Empowering Science. In *Universiti Malaysia Terengganu 10th International  
Annual Symposium Conference* (pp. 770-777). Terengganu: Faculty of Science  
and Technology Kuala Terengganu.
- Al-Khateeb, A.A. (2008). Regulation of *in vitro* bud formation of date palm (*Phoenix  
dactylifera* L.) cv. Khanezi by different carbon sources. *Bioresource Technology*,  
99(14), 6550-6555.

- Anderson, A. (1996). The reintroduction of *Platanthera ciliaris* in Canada. In Allen C (ed) **North American native terrestrial orchids propagation and production. North American Native Terrestrial Orchid Conference** (pp. 73–76). Maryland: Cornell University Press.
- Arditti, J. (1967). Factors affecting the germination of orchid seeds. **Botanical Review**, 33(1), 1-97.
- Arditti, J. (1992). **Fundamentals of orchid biology**. Canada: John Wiley and Sons.
- Arditti, J. and Ernst, R. (1984). Physiology of germinating orchid seeds. In **Journal Arditti (ed.). Orchid Biology, Reviews and Perspectives III** (pp. 176-222). New York: Cornell University Press.
- Arditti, J. and Ernst, R. (1993). **Micropropagation of orchids**. New York: John Wiley and Sons.
- Arditti, J., Clements, M.A., Fast, G., Hadley, G., Nishimura, G. and Ernst, R. (1982). Orchid seed germination and seedling culture – A manual. In **Journal Arditti (ed.). Orchid Biology, Reviews and Perspectives II** (pp. 243-370). New York: Cornell University Press.
- Arrebola, M.L., Socorro, O. and Verpoorte, R. (1997). Micropropagation of *Isoplexis canariensis* (L.) G. Don. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 49, 117-119.
- Asghar, S., Ahmad, T., Hafiz, I.A. and Yaseen, M. (2011). *In vitro* propagation of orchid (*Dendrobium nobile*) var. Emma white. **African Journal of Biotechnology**, 10(16), 3097-3103.
- Averyanov, L.V. (2011). The orchids of Vietnam illustrated survey. Part 3. Subfamily *Epidendroideae* (primitive tribes – Neottieae, Vanilleae, Gastrodieae, Nervilieae). **Turczaninowia**, 14(2), 15–100.
- Baque, M.A., Shin, Y.K., Elshmar, T., Lee, E.J. and Paek, K.Y. (2011). Effect of light quality, sucrose and coconut water concentration on the micropropagation of *Calanthe* hybrids ('Bukduseong' × 'Hyesung' and 'Chunkwang' × 'Hyesung'). **Australian Journal of Crop Science**, 5(10), 1247-1254.

- Basker, S. and Narmatha Bai, V. (2010). *In vitro* propagation of an epiphytic and rare orchid *Eria bambusifolia* Lindl. **Research in Biotechnology**, 1, 15-20.
- Bektas, E., Cuce, M. and Sokmen, A. (2013). *In vitro* germination, protocorm formation and plantlet development of *Orchis coriophora* (Orchidaceae), a naturally growing orchid species in Turkey. **Turkish Journal of Botany**, 37, 336-342.
- Bellare, C.L. (1999). Keeping up with the neighbours: phytochrome sensing and other signaling mechanisms. **Trends in Plant Science**, 4, 97-102.
- Bellusci, F., Pellegrino, G. and Musacchio, A. (2009). Different levels of inbreeding depression between outcrossing and selfing *Serapias* species. **Biologia Plantarum**, 53(1), 175-178.
- Bernados, S., Tyteca, D., Revuelta, J.L. and Amich, F. (2004). A new endemic species of *Epipactis* (Orchidaceae) from north-east Portugal. **Botanical Journal of the Linnean Society**, 145, 239-249.
- Burgeff, H. (1936). Samenkeimung der orchideen. In C.L. Withner (Eds.), **The Orchid A Scientific Survey** (p. 648). New York: The Ronald Press.
- Bushway, R.J. and Ponnampalam, R. (1981). Chaconine and solanine content of potato products and their stability during several modes of cooking. **Journal of Agricultural and Food Chemistry**, 29, 814-817.
- Cevdet, G. and Sebnem, E. (2012). Seed germination and development of *Serapias vomeracea* (Burm.fil.) Briq. ssp. *orientalis* Greuter in tissue culture. **Research Journal of Biotechnology**, 7(3), 4-8.
- Chang, C. and Chang, W.C. (2000). Micropropagation of *Cymbidium ensifolium* var. *misericors* through callus-derived rhizomes. **In Vitro Cellular and Development Biology-Plant**, 36(6), 517-520.
- Charlesworth, D. and Charlesworth, B. (1987). Inbreeding depression and its evolutionary consequences. **Annual Review of Ecology, Evolution and Systematics**, 18, 237-268.
- Chen, C. and Chang, W.C. (1998). Plant regeneration from callus culture of *Cymbidium ensifolium* var. *misericors*. **Plant Cell Reports**, 17, 251-255.

- Chen, J.T. and Chang, W.C. (2001). Effects of auxins and cytokinins on direct somatic embryogenesis on leaf explants of *Oncidium* 'Gower Ramsey'. **Plant Growth Regulation**, 34, 229-232.
- Chen, J.T. and Chang, W.C. (2004). TIBA affects the induction of direct somatic embryogenesis from leaf explants of *Oncidium*. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 79, 315-320.
- Chen, T.Y., Chen, J.T. and Chang, W.C. (2004). Plant regeneration through direct shoot bud formation from leaf cultures of *Paphiopedilum* orchids. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 76, 11-15.
- Chen, Y., Liu, X. and Liu, Y. (2005). *In vitro* plant regeneration from the immature seeds of *Cymbidium faberi*. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 81, 247-251.
- Chuang, C.C., Ouyang, T.W., Chia, H., Chou, S.M. and Ching, C.K. (1978). Set of potato media for wheat anther. Chapter 4. Plant Tissue Culture. In **Proceedings of the Peking Symposium on Plant Tissue Culture** (pp. 51-56). Peking: Scientific Press.
- Chung, J.P., Huang, C.Y. and Dai, T.E. (2010). Spectral effects on embryogenesis and plantlet growth of *Oncidium* 'Gower Ramsey'. **Scientia Horticulturae**, 124, 511-516.
- Cutter, V.M.J. and Katterine, W.S. (1954). Effect of coconut endosperm and other growth stimulants upon the development *in vitro* of embryo of *Cocos nucifera*. **Botanical Gazette**, 115, 234-240.
- Dearnaley, J.D.W. (2007). Further advances in orchid mycorrhizal research. **Mycorrhiza**, 17, 475-486.
- Deb, C.R. and Temjensangba. (2006). *In vitro* propagation of threatened terrestrial orchid, *Malaxis khasiana* Soland ex. Swartz through immature seed culture. **Indian Journal of Experimental Biology**, 44, 762-766.
- den-Boer, B.G.W. and Murray, J.A.H. (2000). Triggering the cell cycle in plants. **Trends in Cell Biology**, 10, 245-250.

- Devkota, A. and Jha, P.K. (2010). Effects of different light levels on the growth traits and yield of *Centella asiatica*. **Middle-East Journal of Scientific Research**, 5(4), 226-230.
- Dickinson, A. (2002). The benefits of Nutritional Supplements. In **Published by Council for Responsible Nutrition**. Washington, D.C.: Council for Responsible Nutrition.
- Dohling, S., Kumaria, S. and Tandon, P. (2008). Optimization of nutrient requirements for asymbiotic seed germination of *Dendrobium longicornu* Lindl. and *D. formosum* Roxb. In **Proceedings of the Indian National Science Academy**, 74(4), 167-171.
- Dohling, S., Kumaria, S. and Tandon, P. (2012). Multiple shoot induction from axillary bud culture of the medicinal orchid, *Dendrobium longicornu*. **Aob plants**, 2012, 1-7.
- Duncan, R.E. and Curtis, J.T. (1942). Intermittent growth of fruits of *Cypripedium* and *Paphiopedilum*. A correlation of the growth of orchid fruits with their internal development. **Bulletin Torrey Botanical Club**, 69, 353-359.
- Dutra, D., Johnson, T.R., Kauth, P.J., Stewart, S.L., Kane, M.E. and Richardson, L. (2008). Asymbiotic seed germination, *in vitro* seedling development, and greenhouse acclimatization of the threatened terrestrial orchid *Bletia purpurea*. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 94, 11-21.
- Dutra, D., Kane, M.E., Adams, C.R. and Richardson, L. (2009). Reproductive biology of *Cyrtopodium punctatum* in situ: implications for conservation of an endangered Florida orchid. **Plant Species Biology**, 24, 92-103.
- Ebert, A. and Taylor, H.F. (1990). Assessment of the changes of 2,4-Dichlorophenoxyacetic acid concentrations in plant tissue culture media in the presence of activated charcoal. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 20, 165-172.
- Ehlers, B.K., Olesen, J.M. and Agren, J. (2002). Floral morphology and reproductive success in the orchid *Epipactis helleborine*: regional and local across-habitat variation. **Plant Systematic and Evolution**, 236, 19-32.
- Fan, M.Q., Zhu, Y.L., Zhu, M.Y., Xu, S.C. and Li, Y.Y. (2010). Research progress *in vitro* regeneration of vegetable crops of *Brassica rapa*. **China Vegetables**, 14, 8-12.

- Faria, R.T., Santiago, D.C., Saridakis, D.P., Albino, U.B. and Araujo, R. (2002). Preservation of the brazilian orchid *Cattleya walkeriana* Gardner using *in vitro* propagation. **Crop Breeding and Applied Biotechnology**, 2(3), 489-492.
- Gamborg, O.L., Constabel, F. and Shyluk, J.P. (1970). Organogenesis in callus from shoot apices of *Pisum sativum*. **Physiologia Plantarum**, 30(2), 125-128.
- Gamborg, O.L., Miller, R.A. and Ojima, O. (1968). Nutrient requirements of suspension cultures of soybean root cell. **Experimental Cell Research**, 50, 151-158.
- George, E.F., Hall, M.A. and Klerk, G.J.D. (2008). **Plant propagation by tissue culture 3<sup>rd</sup> edition**. Netherlands: Dordrecht.
- George, P.S. and Ravishankar, G.A. (1997). *In vitro* multiplication of *Vanilla planifolia* using axillary bud explants. **Plant Cell Reports**, 16, 490-494.
- Gnasekaran, P., Poobathy, R., Mahmood, M., Samian, M.R. and Subramaniam, S. (2012). Effects of complex organic additives on improving the growth of PLBs of *Vanda* Kasem's Delight. **Australian Journal of Crop Science**, 6(8), 1245-1248.
- Gnasekaran, P., Rathinam, X., Sinniah, U.R. and Subramaniam, S. (2010). A study on the use of organic additives on the protocorm-like bodies (PLBs) growth of *Phalaenopsis violacea*. Orchid. **Journal of Physiology**, 2(1), 29-33.
- Godo, T., Konori, M., Nakaoki, E., Yukawa, T. and Miyoshi, K. (2010). Germination of mature seeds of *Calanthe tricarinata* Lindl., an endangered terrestrial orchid, by asymbiotic culture *in vitro*. **In Vitro Cellular and Developmental Biology – Plant**, 46, 323-328.
- Graeflinger, B. (1950). Repicagem Precoce de Orquidea sobre Muscenas. **Orquidea**, 12, 131-134.
- Guignard, L. (1886). Sur la pollination et ses effects chez les Orchidees. **Annales des Sciences Naturelles, Serie Botanique**, 7(4), 202-240.
- Hadley, J.L. (1951). Recent progress in the study of endotrophic mycorrhiza (Abstract). **American Orchid Society Bulletin**, 20(5), 291-293.

- Hajong, S., Kumaria, S. and Tandon, P. (2010). *In vitro* propagation of the medicinal orchid *Dendrobium chrysanthum*. In **Proceedings of the Indian National Science Academy**, 76(1), 1-6.
- Harada, H., Murai, Y. (1996). Clonal propagation of *Ponciurs trifoliata* through shoot primordial. **Journal of Horticultural Science**, 71, 887-892.
- Haroun, S.A., Shukry, W.M. and Sawy, O. (2010). Effect of asparagine or glutamine on growth and metabolic changes in *phaseolus vulgaris* under *in vitro* conditions. **Bioscience Research**, 7(1), 1-21.
- Harvais, G. (1973). Growth requirements and development of *Cypripedium reginae* in axenic culture. **Canadian Journal of Botany**, 51, 327-332.
- Hayek, S.A., Shahbazi, A., Awaisheh, S.S., Shah, N.P. and Ibrahim, S.A. (2013). Sweet potatoes as a basic component in developing a medium for the cultivation of lactobacilli. **Bioscience, Biotechnology and Biochemistry**, 77(11), 2248-2254.
- Heller, R. (1953). Researches on the mineral nutrition of plant tissues. **Annales Des Sciences Naturelles-Botanique Et Biologie Vegetale**, 14, 1-223.
- Homma, Y. and Ashira, T. (1985). New means of *Phalaenopsis* propagation with internodal sections of flower stalk. **Horticultural Science**, 53, 379-387.
- Hong, P.I., Chen, J.T. and Chang, W.C. (2008). Plant regeneration via protocorm-like body formation and shoot multiplication from seed-derived callus of a maudiae type slipper orchid. **Acta Physiologiae Plantarum**, 30, 755-759.
- Hornbeck, J.H., Reyher, D., Sieg, C.H. and Crook, R.W. (2003). **Conservation assessment for southern maidenhair fern and stream orchid in the Black Hills National Forest South Dakota and Wyoming**. South Dakota: Department of Agriculture.
- Hosokawa, K., Oikawa, S., Yamamura, S. (1998). Mass propagation of ornamental gentian in liquid medium. **Plant Cell Reports**, 17, 747-751.
- Huetteman, C.A. and Preece, J.E. (1993). Thidiazuron: a potent cytokinin for woody plant tissue culture. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 33, 105-119.

- Islam, M. and Ichihashi, M. (1999). Effect of sucrose maltose and sorbitol on callus growth and plantlet regeneration in *Phalaenopsis*, *Doritaenopsis* and *Neofinetia*. **Journal of the Japanese Society for Horticultural Science**, 68(6), 269-274.
- Islam, M., Akter, M. and Prodhan, A.K.M.A. (2011). Effect of potato extract on *in vitro* seed germination and seedling growth of local *Vanda roxburgii* orchid. **Journal of the Bangladesh Agricultural University**, 9(2), 211-215.
- IUCN. (1998). IUCN Guidelines for Re-introductions. In the 41<sup>st</sup> Meeting of The IUCN Council. Switzerland: Gland.
- Jakubska, A. (2007)a. The analysis of morphological differentiation of the epidermis of selected species of the genus *Epipactis* Zinn, 1757 (Orchidaceae: Neottieae). In **Proceeding 8<sup>th</sup> Conference of the Polish Taxonomical Society** (pp. 41-45). Wiechlice: University of Wroclaw.
- Jakubska, A. (2007)b. Analysis of the exine micromorphology of *Epipactis helleborine* (L.) Crantz and *Epipactis albensis* Novakava et Rydlo (Orchidaceae: Neottieae) and its application to genus taxonomy. In **Proceeding 8<sup>th</sup> Conference of the Polish Taxonomical Society** (pp. 47-49). Wiechlice: University of Wroclaw.
- Jakubska, A. and Gola, E.M. (2010). Morphological variability of helleborines. I. Diagnostic significance of morphological features in *Epipactis helleborine* (L.) crantz, *Epipactis atrorubens* (Hoffm.) Besser and their hybrid, *Epipactis x Schmalhausenii* Richt. (Orchidaceae, Neottieae). **Acta Societatis Botanicorum Poloniae**, 79(3), 207-213.
- Jakubska, A. and Kadej, M. (2011). The pollination of *Epipactis* Zinn, 1757 (Orchidaceae) species in central Europe – The significance of chemical attractants, floral morphology and concomitant insects. **Acta Societatis Botanicorum Poloniae**, 80(1), 49-57.
- Jakubska, A., Prockow, J., Gorniak, M. and Gola, E.M. (2012). Is *Epipactis pseudopurpurata* distinct from *E. purpurata* (Orchidaceae)? Evidence from morphology, anatomy, DNA and pollination biology. **Botanical Journal of the Linnean Society**, 170, 243-256.

- Jurcak, J. (1999). Anatomie der unterirdischen vegetativen organe von *Epipactis pseudopurpurata* Mereda (sp.nov) Orchidaceae. **Acta Universitatis Palackianae Olomucensis**, 37, 15-26.
- Jurcak, J., Curikova, M. and Latr, A. (2005). The root anatomy and mycorrhiza of *Epipactis pontica* Taubenheim (Orchidaceae). **Journal of Botany**, 15, 11-30.
- Jurcak, J., Latr, A. and Curikova, M. (2006). Preliminary observation of fungal colonization in a rare orchid species (*Epipactis pontica* Taubenheim) in the Czech Republic. **Journal of Botany**, 16, 1-9.
- Jeon, M.W., Ali, M.B., Hahn, E.J. and Paek, K.Y. (2005). Effects of photon flux density on the morphology, photosynthesis and growth of a CAM orchid, *Doritaenopsis* during post-micropropagation acclimatization. **Plant Growth Regulation**, 45, 139-147.
- Johnson, T. and Kane, M.E. (2012). Effects of temperature and light on germination and early seedling development of the pine pink orchid (*Bletia purpurea*). **Plant Species Biology**, 27, 174-179.
- Juillet, N., Martin S.D. and Gigord, L.D. (2006). Evidence for Inbreeding depression in the food-deceptive colour-dimorphic orchid *Dactylorhiza sambucina* (L.) Soo. **Plant Biology**, 9, 147-151.
- Kadota, M., Imizu, K. and Hirano, T. (2001). Double-phase *in vitro* culture using sorbitol increases shoot proliferation and reduces hyperhydricity in Japanese pear. **Scientia Horticulturae**, 89, 207-215.
- Kanchanapoom, K., Ponpiboon, T., Wirakiat, W. and Kanchanapoom, K. (2011). Regeneration of Lily (*Lilium longiflorum* "Easter lily") by callus derived from leaf explants cultured *in vitro*. **ScienceAsia**, 37, 373-376.
- Karim, M.Z., Yokota, S., Rahman, M.M., Saito, J.E. and Azad, M.A.K. (2007). Effects of the sucrose concentration and pH level on shoot regeneration from callus in *Araria elata* Seem. **Asian Journal of Plant Sciences**, 6(4), 715-717.

- Kaur, S. and Bhutani, K.K. (2012). Organic growth supplement stimulants for *in vitro* multiplication of *Cymbidium pendulum* (Roxb.) Sw. **Horticultural Science**, 39(1), 47-52.
- Kauth P.J., Vendrame W.A. and Kane M.E. (2006). *In vitro* seed culture and seedling development of *Calopogon tuberosus*. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 85, 91–102.
- Kauth, P.J. (2005). *In vitro* seed germination and seedling development of *Calopogon tuberosus* and *Sacoila lanceolata* var. *lanceolata*: two florida native terrestrial orchids. Thesis M.S., University of Florida, Florida.
- Kew; **World checklist of selected plant families**. Retrieved November 20, 2013, from <http://apps.kew.org/wcsp/qsearch.do>
- Khalifah, R.A. (1966). Gibberellin-like substances from the developing banana fruit. **Plant Physiology**, 41, 771-773.
- Kim, J.Y. (1990). *In vitro* propagation of *Cymbidium kanran*. **Ornamental Horticulture**, 60, 525.
- Kitsaki, C.K., Zygouraki, S., Ziobora, M. and Kintzios, S. (2004). *In vitro* germination, protocorm formation and plantlet development of mature versus immature seeds from several *Ophrys* species (Orchidaceae). **Plant Cell Reports**, 23, 284-290.
- Knudson, L. (1922). Nonsymbiotic germination of orchid seeds. **Botanical Gazette**, 73(1), 1-25.
- Knudson , L. (1946). A new solution for germination of orchid seed. **American Orchid Society Bulletin**, 15(5), 214-217.
- Knudson , L. (1950). Germination of seed of *Vanilla*. **American Journal of Botany**, 37 (3), 241-247.
- Kulaeva, O.N. (1980). Cytokinin action on enzyme activities in plants. in Skoog, F. (ed) **1980 (q.v.)** (pp. 119-128). Berlin: Springer-Verlag.
- Lam, T.H. and Street, H.E. (1977). The effect of selected aryloxcane carboxylic acids on the growth and levels of soluble phenols in cultured cells of *Rosa damascens*. **Pflanzenphysiol**, 84, 121.

- Lang, B. and Kaiser, W.M. (1994). Solute content and energy status of roots of barley plants cultivated at different pH on nitrate or ammonium-nitrogen. **New Phytologist**, 128, 451-459.
- Lin, C.C. (1986). *In vitro* culture of flower stalk internodes of *Phalaenopsis* and *Doritaenopsis*. **American Orchid Society**, 1, 158-163.
- Lin, M. (2011). Effects of vernalization duration, light intensity during vernalization and low temperature holding after vernalization on flowering of *Dendrobium nobile* hybrids. Thesis, M.S., Texas A&M University, Texas.
- Lindemann, E.G.P., Guncke, J.E. and Davidson, W.O. (1970). Meristem culture of *Cattleya*. **American Orchid Society Bulletin**, 39, 1002-1004.
- Linsmaier, E.M. and F. Skoog. (1965). Organic growth factor requirements of tobacco tissue culture. **Plant Physiology**, 21, 487-492.
- Liu, C., Zhu, J., Liu, Z., Li, L., Pan, R. and Jin, L. (2002). Exogenous auxin effects on growth and phenotype of normal and hairy roots of *Pueraria lobata* (Willd.) Ohwi. **Plant Growth Regulation**, 38, 37-42.
- Lo, S.F., Nalawade, S., Kuo, C.L., Chen, C.L. and Tsay, H.S. (2004). Asymbiotic germination of mature seeds, plantlet development and *ex vitro* establishment of plants of *Dendrobium tosaense* Makino-a medicinally important orchid. **In Vitro Cellular and Developmental Biology-Plant**, 40, 528-535.
- Luer, C.A. (1975). **The native orchids of the United States and Canada excluding Florida**. New York: The New York Botanical Garden.
- Luo, J.P., Wang, Y., Zha, X.Q. and Huang, L. (2008). Micropropagation of *Dendrobium densiflorum* Lindl. ex Wall. through protocorm-like bodies: effects of plant growth regulators and lanthanoids. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 93, 333-340.
- Maheshwari, P., and S. Narayanaswami. (1952). Embryological studies on *Spiranthes australis* Lindl. **Botanical Journal of the Linnean Society**, 53, 474-486.
- Malabadi, R.B., Mulgund, G.S. and Nataraja, K. (2004). Efficient regeneration of *Vanda coerulea*, and endangered orchid using thidiazuron. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 76, 289-293.

- Malmgren, S. (1996). Orchid propagation: theory and practice. In **North American Native Terrestrial Orchid Conference** (pp. 63–71). Maryland: Germantown.
- Mancuso, M. (1991). **Field investigation of *Epipactis gigantea* (Gigant Helleborine), a region 4 sensitive species, on the Payette national forest**. Idaho: Cooperative Challenge Cost-share Project. Idaho Conservation Data Center.
- Miller, C.O., Skoog, F., Saltza, V. M. and Strong, F.M. (1955)a. Kinetin, a cell division factor from deoxyribonucleic acid. **Journal of American Chemical Society**, 77, 1392.
- Miller, C.O., Skoog, F., Saltza, V. M. and Strong, F.M. (1955)b. Structure and synthesis of kinetin. **Journal of American Chemical Society**, 77, 2662-2663.
- Minea, M. Piluek, C. Menakanit, A. and Tantiwivat, S. (2004). Study on seed germination and seedling development of *Spathoglottis* Bl. orchids. **Kasetsart Journal: Natural Science**, 38, 141-156.
- Mitra, G.C., R.N. Prasad and Roy, A. (1976). Choudhury. **Indian Journal of Experimental Biology**, 14, 350-351.
- Mohanty, P., Paul, S., Das, M.C., Kumaria, S. and Tandon, P. (2012). A simple and efficient protocol for the mass propagation of *Cymbidium mastersii*: an ornamental orchid of Northeast India. **Aob Plants**, 2012, 1-8.
- Moller, J.D. and Rasmussen, H. (1984). Stegmata in Orchidales: Character state distribution and polarity. **Botanical Journal of the Linnean Society**, 89, 53-76.
- Molnar, Z., Virag, E. and Ordog, Vince. (2011). Natural substances in tissue culture media of higher plants. **Acta Biologica Szegediensis**, 55(1), 123-127.
- Moraes, L. and Faria, R.T. (2005). Activated charcoal for *in vitro* propagation of brazilian orchids. **Acta Horticulturae**, 683, 383-390.
- Munoz, M. and Jimenez, V.M. (2008). Capsule development, *in vitro* germination and plantlet acclimatization in *Phragmipedium humboldtii*, *P. longifolium* and *P. pearcei*. **Lankesteriana**, 8(2), 23-31.
- Murashige, T. (1974). Plant propagation through tissue cultures. **Annual Review of Plant Physiology**, 25, 135-166.

- Murashige, T. and F. Skoog. (1962). A revised medium for rapid growth and bio assays with tobacco tissue cultures. **Physiologia Plantarum**, 15(3), 473-497.
- Murdad, R., Hwa, K.S., Seng, C.K., Latip, M.A., Aziz, Z.A. and Ripin, R. (2006). High frequency multiplication of *Phalaenopsis gigantea* using trimmed bases protocorms technique. **Asia-Pacific Journal of Molecular Biology and Biotechnology**, 18(1), 199-202.
- Murdad, R., Latip, M.A., Aziz, Z.A. and Ripin, R. (2010). Effects of carbon source and potato homogenate on *in vitro* growth and development of Sabah's endangered orchid: *Phalaenopsis gigantea*. **Asia-Pacific Journal of Molecular Biology and Biotechnology**, 18(1), 199-202.
- Naing, A.H., Chung, J.D. Park, I.S. and Lim, K.B. (2011). Efficient plant regeneration of the endangered medicinal orchid, *Coelogyne cristata* using protocorm-like bodies. **Acta Physiologiae Plantarum**, 33, 659-666.
- Nalawade, S.M., Sagare, A.P., Lee, C.Y., Kao, C.L. and Tsay, H.S. (2003). Studies on tissue culture of Chinese medicinal plant resources in Taiwan and their sustainable utilization. **Botanical Bulletin of Academia Sinica**, 44, 79-98.
- Nambiar, N., C.S. Tee. And Maziah, M. (2012). Effects of organic additives and different carbohydrate sources on proliferation of protocormlike bodies in *Dendrobium* Alya Pink. **Plant Omics Journal**, 5(1), 10-18.
- Nayak, N.R., Patnaik, S. and Rath, S.P. (1997). Direct shoot regeneration from foliar explants of an epiphytic orchid, *Acampe praemorsa* (Roxb.) Blatter and McCann. **Plant Cell Reports**, 16, 583-586.
- Neto, V.B.P., Campos, G.O., Boaretto, A.G., Zuffo, M.C.R., Torrezan, M.A. and Benetao, J. (2013). *In vitro* behaviour of *Aspasia variegata*, an epiphytic orchid from the Brazilian Cerrado. **Ciencia Rural**, 43(12), 2178-2184.

- Neumann, K.H., Kumar, A. and Imani, J. (2009). **Plant Cell and Tissue Culture**. Heidelberg: Berlin.
- Ng, C.Y., Saleh, N.M. and Zaman, F.Q. (2010). *In vitro* multiplication of the rare and endangered slipper orchid, *Paphiopedilum rothschildianum* (Orchidaceae). **African Journal of Biotechnology**, 9(14), 2062-2068.
- Nhut, D.T., Thi, N.N., Khiet, B.L.T. and Luan, V.Q. (2008). Peptone stimulates *in vitro* shoot and root regeneration of avocado (*Persea americana* Mill.). **Scientia Horticulturae**, 115, 124-128.
- Nitsch, J.P. and Nitsch, C. (1969). Haploid plants from pollen grains. **Science**, 163, 85-87.
- Norstog, K. (1973). New synthetic medium for the culture of premature barley embryos. **In Vitro**, 8, 307-308.
- Ohira K, Makoto I, Ojima K. (1976). Thiamine requirements of various plant cells in suspension culture. **Plant and Cell Physiology**, 17(3), 583-590.
- Overbeek, V., Conklin, M.E. and Blakeslee, A.F. (1941). Factors in coconut milk essential for growth and development of very young *Datura* embryos. **Science**, 94, 350-351.
- Pant, B. (2013). Medicinal Orchids and their uses: Tissue culture a potential alternative for conservation. **Academic Journal of Plant Science**, 7(10), 448-467.
- Park, S.Y., Yeung, E.C., Chakrabarty, D. and Paek, K.Y. (2002). An efficient direct induction of protocorm-like bodies from leaf subepidermal cells of *Doritaenopsis* hybrids using thin-section culture. **Plant Cell Reports**, 21, 46-51.
- Parthibhan, S., Benjamin, J.H., Muthukumar, M., Sherif, N.A., Kumar, T.S. and Rao, M.V. (2012). Influence of nutritional media and photoperiods on *in vitro* asymbiotic seed germination and seedling development of *Dendrobium aqueum* Lindley. **African Journal of Plant Science**, 6(14), 383-393.

- Pascual, L. and Marin, J.A. (2005). A liquid 2,4-D pulse increased shoot and root regeneration from leaf explants of adult *Prunus* rootstocks. **Scientia Horticulturae**, 106, 582-592.
- Pasternak, T., Miskolczi, P., Ayaydin, F., Meszaros, T., Dudits, D. and Feher, A. (2000). Exogenous auxin and cytokinin dependent activation of CDKs and cell division in leaf protoplast-derived cells of alfalfa. **Plant Growth Regulation**, 32, 129-141.
- Paul, S., Kumaria, S. and Tandon, P. (2012). An effective nutrient medium for asymbiotic seed germination and large-scale *in vitro* regeneration of *Dendrobium hookerianum*, a threatened orchid of northeast India. **Aob Plants**, 2012, 1-8.
- Pavlik, B.M. (1996). A framework for defining and measuring success during reintroductions of endangered plants. In **Restoring Diversity. Strategies for Reintroduction of Endangered Plants** (pp. 127-155). Washington, D.C.: Island Press.
- Pedersen, H., Watthana, S. and Srimuang, K. (2013). Orchids in the torrent: on the circumscription, conservation and rheophytic habit of *Epipactis flava*. **Botanical Journal of the Linnean Society**, 172(3), 358-370.
- PhytoTechnology Laboratories, Inc. (2003). **Tissue culture media-composition**. Retrieved March 17, 2014, from [www.phytotechlab.com](http://www.phytotechlab.com)
- Pierik, R.L.M. (1988). *In vitro* culture of higher plants as a tool in the propagation of horticultural crops. **Acta Horticulturae**, 226, 25-40.
- Pindel, A. and Pindel, Z. (2004). Initiation of *in vitro* culture of chosen endangered European species of orchids. **Folia Horticulturae**, 16(2), 111-117.
- Prakash, S. (1993). **Production of ginger and turmeric through tissue culture methods and investigations into making tissue culture propagation less expensive**. Thesis, Ph.D., Bangalore University, India.
- Prizao, E.C., Goncalves, L.M., Gutierre, M.A.M., Mangolin C.A. and Machado, M.F.P.S. (2012). Activated charcoal and graphite for the micropropagation of *Cattleya bicolor* Lindl. and a orchid double-hybrid 'BLC Pastoral Innocence'. **Acta Scientiarum. Agronomy**, 34(2), 157-161.

- Prokop, S. and Albert, J. (2008). **Potatoes, nutrition and diet, International year of the potato 2008**. Retrieved June 16, 2010, from <http://www.potato2008.org/en/index.html>.
- Rasmussen, H.N. (1992). Germination and growth of mycorrhizal seedlings of *Tipularia discolor* (Orchidaceae) on woody debris. Supplement. **American Journal of Botany**, 79, 68.
- Rasmussen, H.N. (1995). **Terrestrial orchids from seed to mycotrophic plant**. New York: Cambridge University Press.
- Rocchio, J., March, M. and Anderson, D.G. (2006). *Epipactis gigantea* Dougl. ex Hook. (Stream orchid): A technical conservation assessment. USDA Forest Service, Rocky Mountain Region. Fort Collins: Colorado State University.
- Rolfe, R.A. (1962). Seeds and pollination. **Orchid Review**, 70(831), 282-283.
- Roy, J., Naha, S., Majumdar, M. and Banerjee, N. (2007). Direct and callus-mediated protocorm-like body induction from shoot-tips of *Dendrobium chrysotoxum* Lindl. (Orchidaceae). **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 90, 31-39.
- Saad, A.I.M. and Elshahed, A.M. (2012). **Recent advances in plant *in vitro* culture**. Croatia: Rijeka.
- Saha, T., Ghosh, M., Sen, S.K. (1999). Plant regeneration from cotyledonary explants of jute, *Corchorus capsularis* L. **Plant Cell Reports**, 18, 544-548.
- Sanavy, M. and Moeini, M.J. (2003). Effects of different pH levels of medium on growth and rooting of single nodes resulted from potato meristem culture. **Plant Tissue Culture**, 13(2), 151-154.
- Sanders, M.E. and Burkholder, P.R. (1948). Influence of amino on growth of *Datura* embryos in culture. In **Proceedings of the National Academy of Sciences** (pp. 516-526). Stanford University: HighWire Press.
- Sandhyarani, N., Kishor, R., Sharma, G.J. (2011). Clonal propagation of triploid *Acorus calamus* Linn. using Dual-Phase Culture System. **Journal of Crop Science and Biotechnology**, 14(3), 213-217.

- Santisuk, T., Chayamarit, K., Poorna, R. and Suddee, S. (2006). **Thailand red data: plants**. Bangkok: Integrated Promotion Technology.
- Seidenfaden, G. (1978). Orchid Genera in Thailand. Vol. VI. Neottioideae Lindl. Kobenhavn. **Dansk Botanisk Arkiv**, 32(2), 116-117.
- Shadang, R., Dwivedi, P., Hegde, S.N. and Ahmed, N. (2007). Effects of different culture media on seed germination and subsequent *in vitro* development of protocorms of *Hygrochilus parishii* (Veith and Rchb.f.) Pfitz (Orchidaceae). **Indian Journal of Biotechnology**, 6, 256-261.
- Sharma, A. and Tandon, P. (1991). Standardizing acidity level for growth and development of *Dendrobium wardianum*. **Indian Botanical Contactor**, 8, 27-29.
- Sharon, M., Bagde, B., and Bagde, P. (1992). Regeneration potential of wound inflicted *Dendrobium* Snowfire protocorms. **Journal of the Orchid Society of India**, 6(1-2), 55-57.
- Sherif, N.A., Benjamin, J.H.F., Muthukrishnan, S., Kumar, T.S. and Rao, M.V. (2012). Regeneration of plantlets from nodal and shoot tip explants of *Anoectochilus elatus* Lindley, an endangered terrestrial orchid. **African Journal of Biotechnology**, 11(29), 7549-7553.
- Shiaty, O.H., Sharabasy, F.S. and Kareim, AHA. (2004). Effect of some amino acids and biotin on callus and proliferation of date palm (*Phoenix dactylifera* L.) Sewy cultivar. **Arab Journal of Biotechnology**, 7(2), 265-272.
- Shimura, H. and Koda, Y. (2004). Micropropagation of *Cypripedium macranthos* var. *rebunense* through protocorm-like bodies derived from mature seeds. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 78, 273-276.
- Shin, Y.K., Baque, M.A., Elghamedi, S., Lee, E.J. and Paek, K.Y. (2011). Effects of activated charcoal, plant growth regulators and ultrasonic pre-treatments on *in vitro* germination and protocorm formation of *Calanthe* hybrids. **Australian Journal of Crop Science**, 5(5), 582-588.
- Silva, J.A.T. (2012). Jasmonic acid, but not Salicylic acid, improves PLB formation of hybrid *Cymbidium*. **Plant Tissue Culture and Biotechnology**, 22, 187-192.

- Sim, G.E., Loh, C.H. and , Goh, C.J. (2007). High frequency early *in vitro* flowering of *Dendrobium* Madame Thong-In (Orchidaceae). **Plant Cell Reports**, 26, 383-393.
- Sinha, P. and Roy, S.K. (2004). Regeneration of an indigenous orchid, *Vanda teres* (Roxb.) Lindl. through *in vitro* culture. **Plant Tissue Culture**, 14(1), 55-61.
- Skoog, F. and Miller, R.A. (1957). Chemical regulations of growth and organ formation in plant tissue culture *in vitro*. **Symposia of the Society for Experimental Biology**, 11, 118-131.
- Skoog, F. and Tsui, C. (1948). Chemical control of growth and bud formation in tobacco stem segments and callus cultured *in vitro*. **American Journal of Botany**, 35, 782-787.
- Soontornchainaksaeng, P., Chaicharoen, S., Sirijuntarut, M. and Kruatrachue, M. (2001). *In vitro* studies on the effect of light intensity on plant growth of *Phaius tankervilleae* (Banks ex L' Herit.) Bl. and *Vanda coerulea* Griff. **Science Asia Journal**, 27, 233-237.
- Spomer, L.A. (1980). How container soils influence plant health. **American Nurseryman**, 149(12), 8-60.
- Squirrell, J., Hollingsworth, P.M., Bateman, R.M., Tebbitt, M.C. and Hollingsworth, M.L. (2002). Taxonomic complexity and breeding system transitions: conservation genetics of the *Epipactis leptochila* complex (Orchidaceae). **Molecular Ecology**, 11(10), 1957-1964.
- Staden, V.J. and Drewes, S.E. (1975). Identification of zeatin and zeatinribosides in coconut milk. **Physiologia Plantarum**, 34, 106-109.
- Stern, W.L., Morris, M.W., Judd, W.S., Pridgeon, A.M. and Dressler, R.L. (1993). Comparative vegetative anatomy and systematic of Spiranthoideae (Orchidaceae). **Botanical Journal of the Linnean Society**, 113(2), 161-197.
- Stewart, S.L. and Kane, M.E. (2006). A symbiotic seed germination and *in vitro* seedling development of *Habenaria macroceratitis* (Orchidaceae), a rare Florida terrestrial orchid. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 86(2), 147-158.

- Stimart, D.P. and Ascher, P.D. (1981). *In vitro* germination of *Paphiopedilum* seed on a completely defined medium. **Scientia Horticulturae**, 14, 165-170.
- Storey, M. (2007). The harvested crop. In Vreugdenhil D, ed., *Potato Biology and Biotechnology: Advances and Perspectives*. **Amsterdam**, 1, 441-470.
- Sudipta, K.M., Kumara Swamy. M. and Anuradha, M. (2013). Influence of various carbon sources and organic additives on *in vitro* growth and morphogenesis of *Leptadenia reticulata* (Wight & Arn), a valuable medicinal plant of India. **International Journal of Pharmaceutical Science Review and Research**, 21(2), 174-179.
- Swedlund, B. and Locy, R.D. (1988). The growth of embryogenic suspension cultures of *Zea diploperennis*. **Plant Cell Reports**, 7, 144-147.
- Takayama, S. and Misawa, M. (1983). The mass propagation of *Lilium in vitro* by stimulation of multiple adventitious bulb-scale formation and by shake culture. **Canadian Journal of Botany**, 61, 224-228.
- Tanaka, M. (1987). **Studies on the clonal propagation *Phalaenopsis* through *in vitro* culture**. Japan: Memoir, Faculty of Agriculture, Kagawa University.
- Tanaka, M and Sakanishi, Y. (1980). Clonal propagation of *Phalaenopsis* through tissue culture. in M.R.S. Kashemsanta. In **Proceedings of the World Orchid Conference 12<sup>th</sup>** (pp. 214-215). Bangkok: Amarin Press.
- Tao, J., Yu, L, Kong, F. and Zhao, D. (2011). Effects of plant growth regulators on *in vitro* propagation of *Cymbidium faberi* Rolfe. **African Journal of Biotechnology**, 10(69), 15639-15646.
- Taribata, H.Y. and S.M. Sisa. (1965). Non-symbiotic germination of *Cymbidium* seed. **Horticultural A Besl.**, 36, 174.
- Tawaro, S., Suraninpong, P. and Chanprame, S. (2008). Germination and regeneration of *Cymbidium findlaysonianum* Lindl. on a medium supplemented with some organic sources. **Walailak Journal of Science and Technology**, 5(2), 125-135.
- Tewary, P.K. and Oka S. (1999). Simple clonal multiplication of mulberry using liquid shake culture. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 59, 223-226.

- Thomale, H. (1954). *Die Orchideen*. Germany: Eugen Ulmer Publishing House, Stuttgart.
- Thomas, J.C. and Katterman, F.R. (1986). Cytokinin activity induced by Thidiazuron. **Plant Physiology**, 81, 681-683.
- Thomas, T.D. and Michael, A. (2007). High-frequency plantlet regeneration and multiple shoot induction from cultured immature seeds of *Rhynchostylis retusa* Blume., an exquisite orchid. **Plant Biotechnology Reports**, 1, 243-249.
- Thomas, T.D., (2008). The role of activated charcoal in plant tissue culture. **Biotechnology Advances**, 26, 618–631.
- Thompson, D.I., Edwards, T.J. and Staden, J.V. (2007). A novel dual-phase culture medium promotes germination and seedling establishment from immature embryos in South African *Disa* (Orchidaceae) species. **Plant Growth Regulation**, 53, 163-171.
- Torres, K.C. (1989). *Tissue culture techniques for horticultural crops*. New York, London: Chapman and Hall.
- Tsai, W.T. and Chu, C.Y. (2008). Static Liquid Culture of *Doritaenopsis* Seedlings. **Horticultural Science**, 43, 206-210.
- Vacin, E. and Went, F.W. (1949). Some pH changes in nutrient solutions. **Botanical Gazette**, 110, 605-613.
- Vale, A., Rojas, D., Alvarez, J.C. and Navarro, L. (2010). Breeding system and factors limiting fruit production in the nectar-less orchid *Broughtonia lindenii*. **Plant Biology**, 13, 51–61.
- Valle, L., Ricardo, R. and Faria, R.T. (2005). *In vitro* propagation of Brazilian orchids using traditional culture media and commercial fertilizers formulations. **Acta Scientiarum**, 27(1), 1-5.
- Van Waes, J.M. and Debergh, P.C. (1986). *In vitro* germination of some Western European orchids. **Physiologia Plantarum**, 67, 253–261.
- Van Waes, J.M. (1987). Effect of activated charcoal on *in vitro* propagation of Western European Orchids. **Acta Horticulturae**, 212, 131-138.

- Vasanth, K., Lakshmi Prabha, A. and Jayabalan, N. (2006). Amino acids enhancing plant regeneration from cotyledon and embryonal axis of peanut (*Arachis hypogaea* L.). **The Indian Journal of Crop Science**, 1(1-2), 79-83.
- Vasrshney, A., Dhawan, V., Srivastava, P.S. (2000). A protocol for *in vitro* mass propagation of Asiatic hybrids of lily through liquid stationary culture. **In Vitro Cellular and Developmental Biology-Plant**, 36, 383-391.
- Vassa, A. and Rosenberg, V. (2004). Preservation of the rare terrestrial orchid *in vitro*. **Acta Universitatis Latviensis, Biology**, 676, 242-246.
- Vasudevan, R. and Staden, J.V. (2011). Cytokinin and explants types influence *in vitro* plant regeneration of Leopard Orchid (*Ansellia Africana* Lindl.). **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 107, 123-129.
- Veerashree, V., Anuradha, C.M. and Kumar, V. (2012). Elicitor-enhanced production of gymnemic acid in cell suspension cultures of *Gymnema sylvestre* R.Br. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 108, 27-35.
- Vejsadova, H. (2006). Factors affecting seed germination and seedling growth of terrestrial orchids cultured *in vitro*. **Acta Biologica Cracoviensia**, 48(1), 109-113.
- Vermeulen, J.J. and Tsukaya, H. (2011). An assumed rheophytic orchid: *Bulbophyllum rheophyton* n.sp., from Borneo. **Plant Systematics and Evolution**, 293, 71-73.
- Vogel, I.N. and Macedo, A.F. (2011). Influence of IAA, TDZ and light quality on asymbiotic germination, protocorm formation and plantlet development of *Cyrtopodium glutiniferum* Raddi., a medicinal orchid. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 104, 147-155.
- Wang, Y.T. (1995). *Phalaenopsis* Orchid Light Requirement during the Induction of Spiking. **Horticultural Science**, 30(1), 59-61.
- Wann, S.R., Veazey, R.L. and Kaphammer, J. (1997). Activated charcoal does not catalyze sucrose hydrolysis in tissue culture media during autoclaving. **Plant Cell Tissue and Organ Culture**, 50, 221-224.

- Wattanawikkit, P., Bunn, E., Chayanarit, K. and Tantiwiwat, S. (2011). Effect of cytokinins (BAP and TDZ) and auxin (2,4-D) on growth and development of *Paphiopedilum callosum*. *Kasetsart Journal (Natural Science)*, 45, 12-19.
- White, P.R. (1943). Nutrient deficiency studies and improved inorganic nutrients for cultivation of excised tomato roots. *Growth*, 7, 53-65.
- Wilkins, M. (1984). *Advanced plant physiology*. New York: Longman Scientific & Technical.
- Winkle, S.C.P. (2000). *The effect of activated carbon on the organic and elemental composition of plant tissue culture medium*. Thesis, M.S., Wood Science and Forest Products, Virginia.
- Wotavova-Novotna, K., Vejsadova, H. and Kindlmann, P. (2007). Effects of sugars and growth regulators on *in vitro* growth of *Dectylorhiza* species. *Biologia Plantarum*, 51(1), 198-200.
- Wynd, F. (1933). The sensitivity of orchid seedlings to nutritional ions. *Annals of the Missouri Botanical Garden*, 20(1), 223-237.
- Xinqi, C., Sing-chi, C., Yibo, L., Cribb, P.J. and Gale, S.W. (2009). *Epipactis* Zinn. *Flora of China*, 25, 179–183.
- Yakimova, E., Kapchina-Toteva, V., Groshkoff, I. and Ivanova, G. (2000). Effect of BA and CPPU on protease and  $\alpha$ -amylase activity of *in vitro* cultured explants of *Rosa hybrid* L.. *Bulgarian Journal of Plant Physiology*, 26(1-2), 39-47.
- Yamazaki, J. and Miyoshi, K. (2006). *In vitro* asymbiotic germination on immature seed and formation of protocorm by *Cephalanthera falcata* (Orchidaceae). *Annals of Botany*, 98, 1197-1206.
- Yan, N., Hu, H., Huang, J.L., Xu<sup>1</sup>, K., Wang, H. and Zhou, Z.K. 2006. Micropropagation of *Cypripedium flavum* through multiple shoots of seedlings derived from mature seeds. *Plant Cell Tissue and Organ Culture*, 84, 113–117.
- Yesil-Celiktas, O., Gurel, A., Vardar-Sukan, F. (2010). Large scale cultivation of plant cell and tissue culture in bioreactors. *Transworld Research Network*, 2010, 1-54.

- Yong, J.W.H., Ge, L., Ng, Y.F. and Tan, S.N. (2009). The Chemical Composition and Biological Properties of Coconut (*Cocos nucifera* L.) Water. **Molecules**, 14, 5144-5164.
- Zeng, S., Wu, K., Silva, J.A.T., Zhang, J., Chen, Z., Xia, N. and Duan, J. (2012). Asymbiotic seed germination, seedling development and reintroduction of *Paphiopedilum wardii* Sumerh., an endangered terrestrial orchid. **Scientia Horticulturae**, 138, 198-209.
- Znanięcka, J. and Lojkowska, E. (2004). Establishment of *in vitro* culture collection of endangered European orchids. **Bulletin Botanical Garden**, 13, 69-73.