

บรรณานุกรม

- กิ่งจันทน์ มะลิซ้อน. (2558). การคัดแยกและระบุหาแอกติโนมัยซีทอาศัยในดินอุทยานแห่งชาติภู
ลิ่งกา นครพนม. วารสารนเรศวรพะเยา. 8(1) 21-24.
- กานต์พิมล กรไกร และ รินา ภัทรมานนท์. (2560). อนุภาคเงินนาโนสังเคราะห์ด้วยสารสกัดจากพืช
และความสามารถในการยับยั้งเชื้อจุลินทรีย์. วารสารวิทยาศาสตร์มหาวิทยาลัยขอนแก่น.
45(1) 34-52.
- จามจุรี เกตุบัวขาว, ณิชภา ชมพู และสุพัตรา ชาวสวน. (2555). การคัดแยกแอกติโนมัยซีทจากมูล
สัตว์ เพื่อใช้ในการย่อยสลายวัสดุทางการเกษตรเบื้องต้น. งานวิจัยที่เป็นส่วนหนึ่งของ
การศึกษาตามหลักสูตรวิทยาศาสตรบัณฑิต สาขาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี
มหาวิทยาลัยเทคโนโลยีราชมงคลธัญบุรี.
- ชนินทร์ สุริยกุล ณ อยุธยา, น้ำฝน ป้อมทอง, จรรย์ เจตนะจิตร, พัชรี สุนทรนนท์ และ วิเชียร กิจ
ปรีชาวนิช. (2546). เชื้อแอกติโนมัยซีทจากดินป่าเบญจพรรณ และป่าเต็งรังบริเวณสถานี
วิจัยสัตว์ป่าเขานางรำ เขตรักษาพันธุ์สัตว์ป่าห้วยขาแข้ง. บทความในการประชุมทาง
วิชาการของมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ ครั้งที่ 41 วันที่ 3-7 กุมภาพันธ์ 2546. กรุงเทพฯ.
(หน้า 363-370).
- ปวีณา ปรวัฒน์กุล, มณฑกานต์ ทองสม, พรไพลิน ชาวสุข และ ตอยิยะ ดอเลาะหมิ. (2559). การ
สังเคราะห์อนุภาคซิลเวอร์นาโนแบบเคมีสีเขียวโดยใช้สารสกัดจากเปลือกมังคุดเพื่อยับยั้งเชื้อ
แบคทีเรีย. วารสารวิชา มหาวิทยาลัยราชภัฏนครศรีธรรมราช. 35(1), 26-40.
- นิศาชล เทศศรี และ การะเกด เทศศรี. 2559. ฤทธิ์การต้านเชื้อราก่อโรคพืชของนาโนซิงค์ออกไซด์.
วารสารพืชศาสตร์สงขลานครินทร์. ปีที่ 3 ฉบับพิเศษ (III), 7-14.
- พงศ์ระวี นิมน้อย (2558). แอกติโนมัยซีท. พิมพ์ครั้งที่ 1. สำนักพิมพ์มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์.
กรุงเทพฯ.
- สุจรรยา ฉายแสง. (2556). การแยกเชื้อเอนโดไฟติกแอกติโนมัยซีทจากข่าและกระชาย: สมบัติการ
ยับยั้งเชื้อจุลินทรีย์. วิทยานิพนธ์ปริญญาโทหลักสูตรวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาวิชาจุล
ชีววิทยา บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยศิลปากร.
- สนอง เอกสิทธิ์. (2558). งานวิจัยชิ้นทำง: การสังเคราะห์อนุภาคซิลเวอร์นาโนแบบควบคุมสัณฐาน
วิทยา. วารสารสถาบันวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยีขั้นสูง. 1(1), หน้า 1-16.
- ศรินยา โพธิ์แดง. (2557). การสังเคราะห์อนุภาคเงินนาโนจากเปลือกผลไม้. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท
หลักสูตรวิทยาศาสตรมหาบัณฑิต สาขาวิชาเทคโนโลยีชีวภาพ บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัย
ศิลปากร.
- อำไพทิพย์ สุขหอม. (2553). ความหลากหลายของแบคทีเรียสเตรปโตมัยซีทบริเวณหมู่เกาะ
ตะรุเตา. รายงานวิจัยฉบับสมบูรณ์โครงการวิจัยมหาวิทยาลัยสงขลานครินทร์ได้ทุนสนับสนุน
การวิจัยจากคณะกรรมการวิจัยแห่งชาติ.

- อรนภา ณรงค์ศรี. (2559). การยับยั้งเชื้อราก่อโรคพืชด้วยอนุภาคซิลเวอร์นาโนทางชีวภาพที่ชักนำด้วยเชื้อแอกติโนมัยซีท. รายงานวิจัยตามหลักสูตรปริญญาวิทยาศาสตรบัณฑิต สาขาวิชาชีววิทยา คณะวิทยาศาสตร์และเทคโนโลยี มหาวิทยาลัยราชภัฏเชียงใหม่.
- Abd-Elnaby, H., Abo-Elala, G., Abdel-Raouf, U., Abd-elwaha, A. and Hamed, M. (2016) Antibacterial and anticancer activity of marine *Streptomyces parvus*: optimization and application. **Biotechnology and Biotechnological Equipment**. 13(1), 180-191.
- Ahmed, M., Murtaza, G., Mehmood, A. and Bhatti, M. (2015). Green synthesis of silver nanoparticles using leaves extract of *Skimmia laureola*: Characterization and antibacterial activity. **Materials Letters**. 153, 10-13.
- Alghuthaymi, M.A., Almoammarb, H., Raic, M., Said-Galiev, E. and Abd-Elsalam, K.A. (2015). Myconanoparticles: synthesis and their role in phytopathogens management. **Biotechnology and biotechnological equipment**. 29(2), 221-236.
- Asharani, P.V., Hande, M.P. and Valiyaveetil, S. (2009). Anti-proliferative activity of silver nanoparticles. **BMC Cell Biology**. 10(65), 1-14.
- Bagherzade, G., Tavakoli, M.M. and Namaei, M.H. (2017). Green synthesis of silver nanoparticles using aqueous extract of saffron (*Crocus sativus* L.) wastages and its antibacterial activity against six bacteria. **Asian Pacific Journal of Tropical Biomedicine**. 7(3), 227-233.
- Balaji, D. S., Basavaraja, S., Deshpande, R., Mahesh, D.B., Prabhakar, B.K. and Venkataraman, A. (2009). Extracellular biosynthesis of functionalized silver nanoparticles by strains of *Cladosporium cladosporioides* fungus. **Colloids Surf. B** 68, 88-92.
- Balashanmugam, P., Balakumaran, M.D., Murugan, R., Dhanapal, K. and Kalaihelvan, P.T. (2016). Phyto-genic synthesis of silver nanoparticles, optimization and evaluation of *in vitro* antifungal activity against human and plant pathogens. **Microbiological Research**. 192, 52-64.
- Barka, E.A., Vatsa, P., Sanchez, L., Gaveau-Vaillant, N., Jacquard, C., Klenk, H., Clément, C., Ouhdouch, Y. Gilles, P. and Wezeld, V. (2016) Taxonomy, physiology, and natural products of actinobacteria. **Microbiology and Molecular Biology Reviews**. 80(1), 1-44.
- Bhosale, R.S., Hajare, K.Y., Mulay, B., Mujumdar, S. and Kothawade. M. (2015). Biosynthesis, Characterization and Study of Antimicrobial Effect of Silver Nanoparticles by *Actinomyces* spp. **International Journal of Current Microbiology and Applied Sciences**. 2, 144-151.

- Buszewski, B., Railean-Plugaru, V., Pomastowski, P., Rafinska, K., Szultka-Mlynska, M., Golinska, P., Wypij, M., Laskowski, D. and Dahm, H. (2018). Antimicrobial activity of biosilvernanoparticles produced by a novel *Streptacidiphilus durhamensis* strain. **Journal of Microbiology, Immunology and Infection**. 51, 45-54.
- Doumbou, C.L., Hamby Salove, M.K., Crawford, D.L. and Beaulieu, C. (2002). Actinomycetes, promising tools to control plant diseases and to promote plant growth. **Phytoprotection**. 82(3), 85-102.
- Edward, C. (1993). Isolation properties and potential applications of thermophilic actinomycetes. **Applied Biochemistry and Biotechnology**. 42(2-3), 161-179.
- Elamawi, R.M., Al-Harbi, R.E. and Hendi, A.A. (2018). Biosynthesis and characterization of silver nanoparticles using *Trichoderma longibrachiatum* and their effect on phytopathogenic fungi. **Egyptian journal of biological pest control**. 28(28), 1-11.
- El-Tarabily, K.A. and Sivasithamparam, K. (2006). Non-streptomycete actinomycetes as biocontrol agents of soil-borne fungal plant pathogens and as plant growth promoters. **Soil Biology and Biochemistry**. 38(7), 1505-1520.
- Ge, L., Li, Q., Wang, M., Ouyang, J., Li, X., Xing, M.M.Q. (2014). Nanosilver particles in medical applications: synthesis, performance, and toxicity. **International Journal of Nanomedicine**. 9, 2399-2407.
- Golinska, P., Wypij, M., Ingle, A.P., Gupta, I., Dahm, H. and Rai, M. (2014). Biogenic synthesis of metal nanoparticles from actinomycetes: biomedical applications and cytotoxicity. **Appl Microbiol Biotechnol**. 98, 8083-8097.
- Gupta, R.K., Kumarb, V., Gundampatid, R.K., Malviyaa, M., Hasanb, S.H., Jagannadhamc, M.V. (2017). Biosynthesis of silver nanoparticles from the novel strain of *Streptomyces* sp. BHUMBU-80 with highly efficient electroanalytical detection of hydrogen peroxide and antibacterial activity. **Journal of Environmental Chemical Engineering**. 5, 5624-5635.
- Gurunathan, S., Kalishwaralal, K., Vaidyanathan, R., Deepak, V., Ram, S., Pandian, K., Muniyandi, J. Hariharan, N. and HyunEom, S. (2009). Biosynthesis, purification and characterization of silver nanoparticles using *Escherichia coli*. **Colloids and Surfaces B: Biointerfaces**. 74(1), 328-335.
- Kalimuthu, K., Suresh, B.R., Venkataraman, D. Bilal, M. and Gurunathan, S. (2008). Biosynthesis of silver nanocrystals by *Bacillus licheniformis*. **Colloids and Surfaces B: Biointerfaces**. 65(1), 150-153.
- Kalishwaralal, K., Deepak, V., RamkumarPandian, S., Nellaiah, H. and Sangiliyandi, G. (2008). Extracellular biosynthesis of silver nanoparticles by the culture supernatant of *Bacillus licheniformis*. **Materials letters**. 62(29), 4411-4413.

- Karthik, L., Kumar, G., Kirthi, A.V., Rahuman, A.A., Bhaskara Rao, K.V. (2014) *Streptomyces* sp. LK3 mediated synthesis of silver nanoparticles and its biomedical application. **Bioprocess Biosyst Eng.** 37, 261–267.
- Krishnakumar, S. and Bai, V.D.M. (2015). Extracellular biosynthesis of silver nanoparticles using terrestrial *Streptomyces* sp-SBU3 and its antimicrobial efficiency against plant pathogens. **International journal of technochem research.** 1(2), 112-118.
- Li, X., Xu, H., Chen, Z. and Chen, G. (2011). Biosynthesis of nanoparticles by microorganisms and their applications. **Journal of Nanomaterials.** 8, 1-15.
- Mahdizadeh, V., Safaie, N. and Khelghatibana, F. (2015) Evaluation of antifungal activity of silver nanoparticles against some phytopathogenic fungi and *Trichoderma harzianum*. **Journal of crop production.** 4(3), 291-300
- Manivasagan, P., Venkatesan, J., Senthilkumar, K., Sivakumar, K. and Kim, S. (2013). Biosynthesis, antimicrobial and cytotoxic effect of silver nanoparticles using a novel *Nocardiosis* sp. MBRC-1. **BioMed Research International.** 1-9.
- Manivasagan, P., Venkatesan, J., Sivakumar, K. and Kim, S.K. (2016). Actinobacteria mediated synthesis of nanoparticles and their biological properties: A review. **Critical Reviews in Microbiology.** 42(2), 209-221.
- Mukhtar, S., Zaheer, A., Aiysha, D., Malik, K.A. and Mehnaz, S. (2017). Actinomycetes: a source of industrially important enzymes. **Journal of Proteomics and Bioinformatics.** 10(12), 316-319.
- Nejad, M.S., Khatami, M. and Bonjar, G.H.S. (2015). *Streptomyces somaliensis* mediated green synthesis of silver nanoparticles. **Nanomedicine journal.** 2(3); 233-238.
- Phanjom, P and Ahmed, G. (2017). Effect of different physicochemical conditions on the synthesis of silver nanoparticles using fungal cell filtrate of *Aspergillus oryzae* (MTCC No. 1846) and their antibacterial effect. **Advances in Natural Sciences: Nanoscience and Nanotechnology.** 8, 1-13.
- Rahim, K.B., Mahmoud, S.Y., Ali, A.M., Almaary, K.S., Mustafa, A.E.M.A. and Husseiny, S.M. (2017). Extracellular biosynthesis of silver nanoparticles using *Rhizopus stolonifer*. **Saudi Journal of Biological Sciences.** 24, 208-216.
- Roy, S., Mukherjee, T., Chakraborty, S. and DAS, T.K. (2013). Biosynthesis, characterization and antifungal activity of silver nanoparticles synthesized by the fungal *Aspergillus foetidus* MTCC8876. **Digest Journal of Nanomaterials and Biostructures.** 8(1), 197 – 205.
- Saminathan, K. (2015). Biosynthesis of silver nanoparticles using soil Actinomycetes *Streptomyces* sp. **International journal of current microbiology and applied sciences.** 4(3), 1073-1083.

- Sastry, M., Ahmad, A., Khan, M.S. and Kumar, R. (2003). Biosynthesis of metal nanoparticles using fungi and actinomycete. **Current Science**. 85(2), 162-170.
- Sengupta. S., Pramanik, A., Ghosh, A. and Bhattacharyya, M. (2015) Antimicrobial activities of actinomycetes isolated from unexplored regions of Sundarbans mangrove ecosystem. **BMC Microbiology**. 15, 1-16.
- Shetty, P.R., Kumar, B.S., Kumar, Y.S. and Shankar, G.G. (2012). Characterization of silver nanoparticles synthesized by using marine isolate *Streptomyces albidoflavus*. **J. Microbiol. Biotechnol.** 22(5), 614-621.
- Singh, D., Rathod, V., Ninganagouda, S., Hiremath, J., Singh, A.K. and Mathew, J. (2014). Optimization and characterization of silver nanoparticle by endophytic fungi *Penicillium* sp. isolated from *Curcuma longa* (Turmeric) and application studies against MDR *E. coli* and *S. aureus*. **Bioinorganic Chemistry and Applications**. 1-8.
- Smith, I. (2003). *Mycobacterium tuberculosis* Pathogenesis and Molecular Determinants of Virulence. **Clinical Microbiology Reviews**. 16(3), 463-496.
- Taechowisan, T., Nantiya C., Srisakul C., Asawin W., and Pittaya T. (2009). Antagonistic effects of *Streptomyces* sp. SRM1 on *Colletotrichum musae*. **Biotechnology**. 8(1), 86-92.
- Wang, Y., Zhang, Z.S., Ruan, J.S., Wang, Y.M. and Ali, S.M. (1999). Investigation of actinomycete diversity in the tropical rainforests of Singapore. **Journal of Industrial Microbiology and Biotechnology**. 23(3), 178-787.
- Williams, S.T., Sharpe, M.E. and Holt, J.G. (1989). **Bergey's Manual of Systematic Bacteriology**. United states.
- Wypij, M., Czarnecka, J., Swiecimska, M., Dahm, H., Rai, M. and Golinska, P. (2018). Synthesis, characterization and evaluation of antimicrobial and cytotoxic activities of biogenic silver nanoparticles synthesized from *Streptomyces xinghaiensis* OF1 strain. **World Journal of Microbiology and Biotechnology**. 34(2), 1-13.
- Xu, L., Li, Q. and Jiang, C. (1996). Diversity of soil actinomycetes in Yunnan, China. **Applied and Environmental Microbiology**. 62(1), 244-248.
- Zhang, X., Yan, S. Tyagi, R.D. and Surampalli, R.Y. (2011). Synthesis of nanoparticles by microorganisms and their application in enhancing microbiological reaction rates. **Chemosphere**. 82(4), 489-494.