

สารออกฤทธิ์ทางชีวภาพจากราเอนโดไฟต์

Bioactive Compounds from Endophytic Fungi

ประพิพิธ อินเสน

Praphaiphit Insain

คณะเภสัชศาสตร์ มหาวิทยาลัยอีสเทอร์นเอเชีย

Faculty of Pharmacy, Eastern Asia University

บทคัดย่อ

ราเอนโดไฟต์เป็นราที่อาศัยอยู่ในต้นพืชโดยไม่ก่อให้เกิดอาการของโรคใด ๆ กับพืช โดยอย่างน้อยที่สุดในช่วงหนึ่งของวงจรชีวิตอยู่ในลักษณะต่างเพื่ออาศัยกันแบบภาวะสมชีพ ปัจจุบันราเอนโดไฟต์จัดเป็นอีกหนึ่งแหล่งทางเลือกที่สามารถสร้างสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพชนิดใหม่ที่มีประสิทธิภาพและให้ผลผลิตค่อนข้างสูงในช่วงระยะเวลาสั้น โดยราเอนโดไฟต์สามารถคัดแยกได้จากส่วนต่าง ๆ ของพืช เช่น ลำต้น ใน ดอก ราก และส่วนอื่น และสารเมแทบอไอลต์ทุติยภูมิที่ได้จากการเอนโดไฟต์มีฤทธิ์ทางชีวภาพที่หลากหลาย ได้แก่ ต้านอนุมูลอิสระ ต้านแบคทีเรีย ต้านรา ต้านไวรัส และต้านมะเร็ง ซึ่งสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพเหล่านี้สามารถนำไปประยุกต์ใช้ประโยชน์ทางการแพทย์ เครื่องสำอาง และอุตสาหกรรมการผลิตยาได้

คำสำคัญ: ราเอนโดไฟต์, สารเมแทบอไอลต์ทุติยภูมิ, สารออกฤทธิ์ทางชีวภาพ

Abstract

Endophytic fungi are microorganisms that internally infect living plant tissues without causing any visible symptoms of infection and live in symbiotic relationship with plants for at least a part of their life cycle. Nowadays, endophytic fungi are used as alternative sources for making novel bioactive compounds with high efficiency and for producing high yields in a short period. When fungal endophytes were isolated from any other parts of healthy plants such as stems, leaves, flowers, roots and others, their secondary metabolites exhibited various bioactivities including antioxidant, antibacterial, antifungal, antiviral and anticancer properties. Moreover, a huge number of bioactive compounds are beneficial and have potential applications in the medicine, cosmetic and pharmaceutical industries.

Keywords: endophytic fungi, secondary metabolite, bioactive compound



บทนำ

ปัจจุบันสารสกัดจากธรรมชาติได้ถูกนำมาใช้ประโยชน์ทางการแพทย์และงานวิจัยมากมาย โดยสารสกัดธรรมชาตินี้สามารถสกัดได้จากส่วนต่าง ๆ ของพืช เช่น ลำต้น ราก ในดอก ราก และส่วนอื่น และมีฤทธิ์ทางชีวภาพหลากหลาย ได้แก่ ต้านอนุยูลอิสระ ต้านการติดเชื้อ ต้านมะเร็ง เป็นต้น โดยหลักของการสกัดสารจากธรรมชาตินี้ มีวัตถุประสงค์เพื่อหาสารใหม่หรือสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพ (bioactive compound) รวมไปถึงสารที่มีฤทธิ์ในทางเภสัชวิทยา โดยจะนำพืชมาสกัดแยกและทำให้บริสุทธิ์ และนำไปพัฒนาเป็นยาหรือสารออกฤทธิ์ชนิดใหม่ เป็นสารต้นแบบที่ใช้ในการสังเคราะห์หรือดัดแปลงให้เป็นสารออกฤทธิ์ที่มีประสิทธิภาพสูงขึ้น แต่เนื่องด้วยสารสกัดที่ได้จากพืชโดยตรงนั้นมีปริมาณน้อย ต้องใช้ตัวอย่างพืชปริมาณมาก ต้นทุนสูงและใช้เวลาค่อนข้างนานในการให้ผลผลิต ด้วยเหตุผลนี้จึงได้มีการค้นหาแหล่งให้สารเมแทบอไอล์ทุติยภูมิ (secondary metabolite) จากธรรมชาติอย่างเช่นจุลินทรีย์ที่สามารถสร้างสารเมแทบอไอล์ทุติยภูมิได้ รวมถึงการค้นหาจุลินทรีย์จากพืชสมุนไพรที่มีสรรพคุณทางยา ป้องกันโรค และจากพืชที่สามารถนำไปใช้ประโยชน์ทางเครื่องสำอางและผลิตภัณฑ์สุขภาพ ได้ ด้วยเหตุนี้การศึกษาเรื่องโอดีไฟต์ในพืชสมุนไพรจึงเป็นเรื่องที่น่าสนใจเป็นอย่างยิ่ง เนื่องจากเป็นอีกหนึ่งทางเลือกในการหาจุลินทรีย์จากธรรมชาติที่สามารถให้สารออกฤทธิ์ในปริมาณมาก สามารถนำมาใช้ประโยชน์ในทางการแพทย์อุตสาหกรรม และการเกษตร เรื่องโอดีไฟต์เป็นจุลินทรีย์ซึ่งเป็นแบบที่เรียหรือราที่อาศัยอยู่ในพืช ซึ่งในบทความนี้จะกล่าวถึงราเอนโอดีไฟต์ ราที่อาศัยอยู่ในช่องว่างระหว่างเซลล์ของลำต้น ก้าน ใบ ราก และใบของพืชที่มีความสมบูรณ์ โดยไม่ก่อให้เกิดอาการของโรคใด ๆ กับพืชเรียกว่าราเอนโอดีไฟต์ (endophytic fungi) ราเอนโอดีไฟต์สามารถพบได้ทุกส่วนของพืช เนื่องจากพืชที่มีราเอนโอดีไฟต์สามารถทำงานได้ตามปกติ โดยที่ราเอนโอดีไฟต์อาศัยอยู่ในภาวะเกือกุลกัน (mutualism) (Joseph & Priya, 2011) พืชที่เป็นเจ้าบ้านจะให้สารอาหารแก่ราเอนโอดีไฟต์ และราเอนโอดีไฟต์จะสร้างสารเมแทบอไอล์มาเพื่อป้องกันการเกิดโรคในพืชเจ้าบ้าน ปัจจุบันมีงานวิจัยศึกษาเกี่ยวกับราเอนโอดีไฟต์เป็นจำนวนมาก

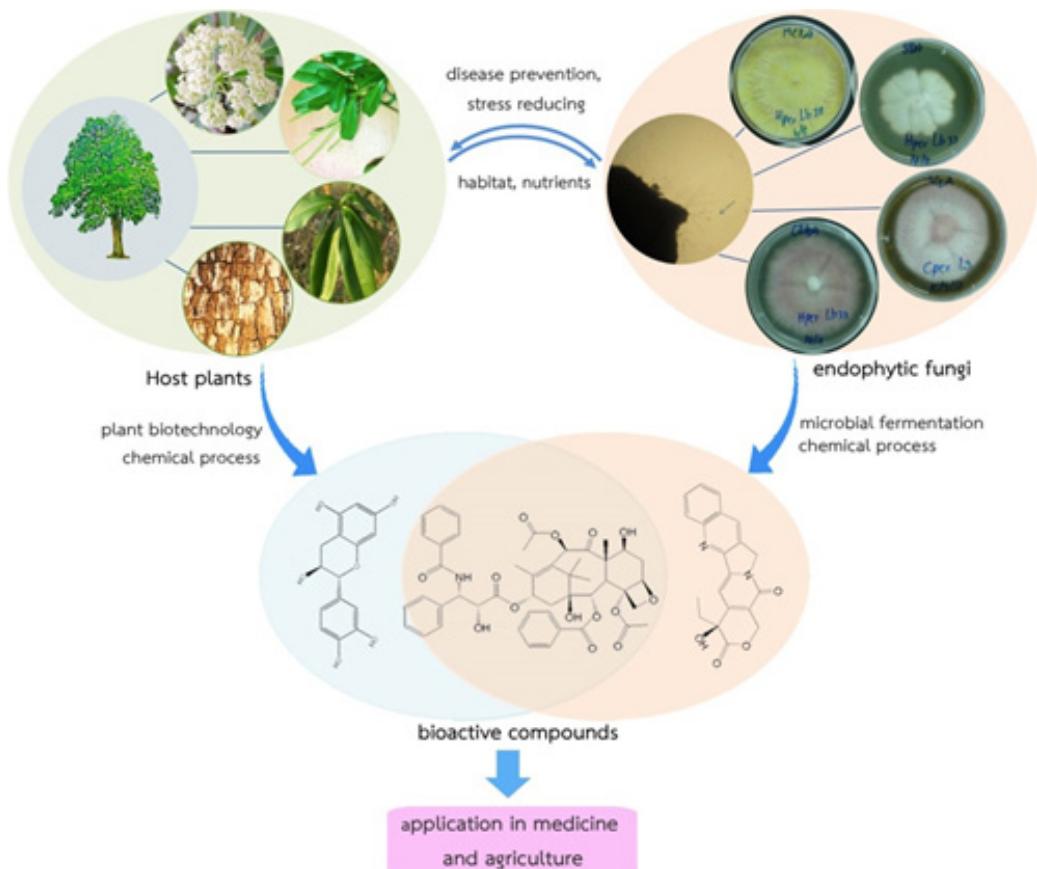
มาก จากรายงานการวิจัยหลายชิ้นงานพบว่าราเอนโอดีไฟต์บางชนิดเป็นแหล่งของสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพมีลักษณะโครงสร้างที่เป็นเอกลักษณ์รวมถึงเป็นสารประกอบจำพวกแอลkaloids (alkaloids) เป็นโซไพรานอน (benzopyranones) ไคโนน (chinones) ฟลาโวนอยด์ (flavonoids) สารประกอบฟีโนลิก (phenolic compounds) ควิโนน (quinones) สเตียรอยด์ (steroids) เทอร์ปีน (terpenes) เพปไทด์ (peptides) แซนโธน (xanthones) (Tan & Zou, 2001; Joseph & Priya, 2011; Zhang, et al., 2012; Chandra, 2012; Sadananda, Govindappa & Ramachandra, 2014; Prabpai, et al., 2015) ราเอนโอดีไฟต์บางชนิดสามารถสร้างสารเมแทบอไอล์ทุติยภูมิที่มีฤทธิ์ในการป้องกันเชื้อก่อโรคในคนและบางชนิดนำไปใช้ในการรักษาโรคหรือความผิดปกติทางพยาธิสภาพ ซึ่งสารประกอบเหล่านี้จะถูกนำมาใช้ลดความรุนแรงที่มีฤทธิ์ทางชีวภาพที่หลากหลาย ได้แก่ สารต้านมะเร็งและเนื้องอก (anticancer and anti-tumor) สารต้านอนุยูลอิสระ (antioxidant) สารต้านเบาหวาน (antidiabetic) สารต้านไวรัส (antiviral) สารกดระบบภูมิคุ้มกัน (immune suppressive compounds) สารต้านเชื้อมาลารีย์ (antimalarial) เป็นต้น (Wiyakrutta, et al., 2004)

ลักษณะทั่วไปของราเอนโอดีไฟต์

ในระบบบионаวิทยา การอาศัยอยู่ร่วมกันระหว่างราเอนโอดีไฟต์และพืชเจ้าบ้าน (host plant) อยู่ในลักษณะต่างพึ่งพาอาศัยกันแบบภาวะสมชีพ (symbiosis) ความสัมพันธ์ระหว่างราเอนโอดีไฟต์กับพืชเจ้าบ้านจึงเป็นแบบภาวะพึ่งพากัน โดยที่ต่างฝ่ายต่างได้ประโยชน์ร่วมกัน พืชเจ้าบ้านที่มีราเอนโอดีไฟต์อาศัยอยู่นั้นจะให้สารอาหารและท่ออยู่อาศัยแก่ราเอนโอดีไฟต์ ส่วนราจะสร้างสารเมแทบอไอล์ที่สำคัญบางอย่างที่ช่วยปักป้องพืชเจ้าบ้าน ไม่ให้ได้รับอันตรายจากสิ่งแวดล้อมที่ไม่เหมาะสม มีความทนทานต่อสภาพแวดล้อมที่ดีขึ้น รวมถึงแมลงและโรคทำลายพืช (Bacon & White, 2000) ดังภาพ 1 ราเอนโอดีไฟต์จะอาศัยอยู่บริเวณช่องว่างระหว่างเซลล์ของพืช (intercellular space) โดยจะมีการสร้างเส้นใยแทรกเข้าไปในบริเวณช่องว่างในชั้นเมโซฟิลล์ (mesophyll) และชั้นพารեนไกมา (parenchyma) ของพืชเจ้าบ้านที่ร้านน้ำอาศัยอยู่ ราเอนโอดีไฟต์สามารถพบได้ใน

ทุกส่วนของพืชเจ้าบ้าน โดยที่รำไม่ทำให้พืชแสดงอาการของโรค จากรากวิจัยที่ผ่านมาพบว่าราในกลุ่ม *Ascomycetes*, *Basidiomycetes*, *Deuteromycetes* และ *Oomycetes* (Panphut, 1997) บางชนิดสามารถเป็นราเรอนโอดีไฟต์ของ

พืชต่างๆ ได้ราเรอนโอดีไฟต์จะมีการถ่ายทอดจากรุ่นหนึ่งไปสู่อีกรุ่นหนึ่ง โดยการแท่งเส้นใยเข้าไปในส่วนของ ovule เมื่อเมล็ดพืชนั้นเจริญเป็นต้นอ่อน ราที่อาศัยอยู่ภายในก็จะเจริญเติบโตไปพร้อมกัน



ภาพ 1 ความสัมพันธ์ระหว่างราเรอนโอดีไฟต์และพืชเจ้าบ้าน

การคัดแยกราเรอนโอดีไฟต์ การเพาะเลี้ยง และการสกัดแยกเมแทบอลิตทุติยภูมิ

เริ่มต้นจากการเก็บตัวอย่างพืชที่น่าสนใจซึ่งอาจจะมีฤทธิ์ทางเภสัชวิทยาหรือมีสรรพคุณทางยา ควรเป็นพืชที่มีลักษณะสมบูรณ์ ไม่มีโรคพืชหรือแสดงอาการโรคของพืช นำเข้าส่วนของพืชซึ่งอาจจะเลือกใช้ได้ทั้งส่วนที่เป็นกิ่ง ก้าน ใน ลำต้น ราก มาทำความสะอาดด้วยวิธี surface sterilization (Verma, et al., 2009) และการคัดแยกภายใน 24 ชั่วโมงหลังการเก็บ หากจำเป็นจริง ๆ ให้เก็บตัวอย่างไว้ในถุงเย็นเพื่อรักษาสภาพของตัวอย่างให้ยังคงสดใหม่ (Coombs & Franco, 2003) การทำ surface sterilization จะใช้อุตสาหกรรมและโซเดียมไฮเปอร์คลอไรต์เพื่อกำจัดเชื้อจุลินทรีย์ภายนอกพืชตัวอย่าง โดยความเข้มข้นของ

สารและระยะเวลาที่ใช้ในการฆ่าเชื้อด้วยตัวทำละลายจะขึ้นกับชนิดของเนื้อเยื่อพืช ความหนาของเนื้อเยื่อ อายุของพืช และความไวต่อสารของตัวพืชเอง ซึ่งสิ่งสำคัญในการฆ่าเชื้อคือจะต้องไม่ทำลายเนื้อเยื่อพืชที่เราจะนำมาคัดแยกราเรอนโอดีไฟต์ (Greenfield, et al., 2015) โดยนำเข้าส่วนต่าง ๆ มาทำความสะอาดผ่านน้ำก็ออกเพื่อล้างสิ่งสกปรกออกเสียก่อน และล้างล้างด้วย 99% เอทานอล เป็นเวลา 1 นาที และแช่ใน 3.125% โซเดียมไฮเปอร์คลอไรต์ นาน 6 นาที ตามด้วย 99% เอทานอล เป็นเวลา 30 วินาทีอีกครั้ง แล้วล้างด้วยน้ำก่อนล้วนปราศจากเชื้อ (Verma, et al., 2009) ดังที่กล่าวไปว่าสิ่งสำคัญในการฆ่าเชื้อคือจะต้องไม่ทำลายเนื้อเยื่อพืชที่เราจะนำมาคัดแยกราเรอนโอดีไฟต์ โดยส่วนใหญ่การใช้ความเข้มข้นของสารทำลายเชื้อจะใช้ความเข้มข้น

เท่าในนั้นกับเทคนิคที่ผู้ทำงานวิจัยจะเลือกใช้ตามความเหมาะสม สมกับเนื้อเยื่อพืชชนิดนี้ หากใช้ความเข้มข้นสูงๆ และเป็นเวลานานอาจส่งผลให้เกิดการทำลายเนื้อเยื่อที่มีรา่อนโคลาไฟต์อยู่ และนอกจากนี้ยังพบว่าการใช้อุ่นลดที่ความเข้มข้น 70% มีฤทธิ์ในการทำลายเชื้อดีกว่าที่ความเข้มข้น 95% หรือ 99% ดังนั้นจึงมีบางงานวิจัยที่มีการปรับปรุงเทคนิคที่ใช้ในการคัดแยกรา่อนโคลาไฟต์ตามความเหมาะสมของเนื้อเยื่อพืช อายุของพืชและชนิดของเชื้อรุนแรง เพื่อเพิ่มผลผลิตของรา่อนโคลาไฟต์ ตัวอย่าง เช่น การใช้ triton X-100 (0.05%) ซึ่งเป็นดีเทอร์เจนต์ที่ไม่มีพิษทำหน้าที่ละลายน้ำที่สามารถสกัดภูมิคุ้มกันออก โดยล้างเป็นเวลา 3 นาที ก่อนที่จะทำการ sterilization จากนั้น จึงรีบล้างด้วย 0.5% โซเดียมไฮปอร์คอล่าร์เป็นเวลา 3 นาที ตามด้วย 70% เอทานอล 1 นาที และสุดท้ายล้างด้วยน้ำกลั่นปราศจากเชื้อ 15 วินาที 3 ครั้ง (Greenfield, et al., 2015) หลังจากทำการ sterilization แล้ว ตัดตัวอย่างพืชเป็นชิ้นเล็กๆ ด้วยใบมีดผ่าตัดที่ผ่านการฆ่าเชื้อแล้วนำมาระบบอาหารเลี้ยงเชื้อ potato dextrose agar (PDA) ที่มีส่วนผสมของยาปฏิชีวนะเตตราไซคลิน (tetracycline) หรือแอมพิซิลลิน (ampicillin) หรือคลอแรมฟินิกอล (chloramphenicol) ซึ่งมีความเข้มข้น 50 มิลลิกรัมต่อลิตร นำไปบ่มเลี้ยงที่อุณหภูมิ 25 องศาเซลเซียส เป็นเวลา 3-5 วัน โดยสังเกตการสร้างเส้นใยของรา เมื่อรามีการเจริญเติบโตให้ตัดเส้นใย (hyphae tip) โดยส่องกล้องไดกล้องจุลทรรศน์ชนิดสเตอโรไทร์ (stereo microscope) ดังภาพ 2 มาบันจานอาหารเลี้ยงเชื้อ PDA ที่ไม่มีการเติมยาปฏิชีวนะ บ่มอีกครั้งเป็นเวลา 7-14 วัน แยกความแตกต่างของรา่อนโคลาไฟต์แต่ละชนิดด้วยการสังเกตกลักษณะโคโนนีทั้งสีและรูปร่างของโคโนนี การเจริญเติบโตบนอาหารเลี้ยงเชื้อที่แตกต่างกัน เชื้อรากที่แยกได้จะเก็บไว้ใน 15% กลีเซอรอล แล้วนำไปแช่ในตู้เย็น freezer อุณหภูมิ -20 องศาเซลเซียส สำหรับโคลาไฟต์ที่คัดแยกได้แต่ละชนิดมาตัดเป็นชิ้นสี่เหลี่ยมขนาด 1x1 ตารางเมตรติดเมตรด้วยใบมีดผ่าตัดที่尖端แหลมและผ่านไฟเพื่อฆ่าเชื้อน้ำชืนน้ำที่มีรา่อนโคลาไฟต์มาเพาะเลี้ยงในอาหารเหลวในภาชนะขวดปูมพู่ แล้วนำไปบ่มที่อุณหภูมิห้องนาน 3 สัปดาห์ ซึ่งขั้นตอนนี้เป็นกระบวนการหมัก (fermentation) จะได้ผลผลิตออกมาก 2 ส่วนคือ ส่วนที่เป็นน้ำเลี้ยงเชื้อราก (culture filtrate) และ

ส่วนที่เป็นเส้นใยราเพื่อนำไปทดสอบหาฤทธิ์ทางชีวภาพต่อไป

นำส่วนที่เป็นน้ำเลี้ยงเชื้อรากและส่วนที่เป็นเส้นไรามาสกัดด้วยวิธีทางเคมีโดยใช้ตัวทำละลายอินทรีย์แล้วรีheyตัวทำละลายอินทรีย์ออก จะได้สารสกัดหลายจากน้ำเลี้ยงเชื้อรากและส่วนเส้นใยรา จากนั้นนำไปทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพ เช่น ฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระ ฤทธิ์ต้านจุลชีพ ฤทธิ์ต้านมะเร็ง เป็นต้น หากต้องการทำให้สารสกัดที่ได้บริสุทธิ์ยิ่งขึ้น ต้องนำไปแยกโดยเทคนิคโคมากทรอฟฟ์ (chromatography) และศึกษาเอกลักษณ์โครงสร้างเคมีของสารโดยเทคนิคスペกโตรสโคปี (spectroscopy) แล้วจึงนำไปศึกษาฤทธิ์ทางชีวภาพของสารบริสุทธิ์ที่แยกได้

สำหรับการจำแนกสายพันธุ์ของราแต่ละชนิดที่คัดแยกได้ จะอาศัย (1) ลักษณะทางสัณฐานวิทยาของของราที่มีลักษณะจำเพาะภายใต้กล้องจุลทรรศน์ และ (2) อาศัยวิธีการทางโมเลกุล โดยการตรวจลำดับนิวคลีโอไทด์ของ ribosomal RNA (rRNA) gene โดยเพาะเลี้ยงราในอาหารเลี้ยงเชื้อราก แยก genomic DNA และเพิ่มปริมาณ ribosomal DNA ในส่วนของ ITS1-5.8S-ITS2 โดยใช้เทคนิค PCR ด้วย primer ITS4 และ ITS5 และนำลำดับนิวคลีโอไทด์ที่ได้ไปค้นหาลำดับนิวคลีโอไทด์ที่เหมือนกันในฐานข้อมูลของ GenBank (NCBI) ด้วยโปรแกรม BLAST (<http://blast.ncbi.nlm.nih.gov/Blast.cgi>) สร้าง phylogenetic tree วิเคราะห์ผลที่ได้และจัดจำแนกรา



ภาพ 2 ลักษณะของเส้นใยราที่ออกมายากเนื้อเยื่อพืช ซึ่งส่องภายใต้กล้องจุลทรรศน์ชนิดสเตอโรไทร์

สารออกฤทธิ์ทางชีวภาพจากราเอนໂດໄຟຕໍ່ (Bioactive compounds from endophytic fungi)

ราเอนໂດໄຟຕໍ່ມີສັກຍາພວກໃນກາຮ່າງສ້າງສາຣອອກຖື້ທາງຈົວປະເທົ່າທີ່ນໍາສານໃຈທີ່ຫລາກຫລາຍດັ່ງນີ້

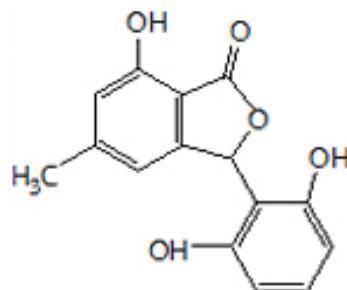
1. ສາຣຕ້ານອນຸມູລິສະຣະ (antioxidant)

ສາຣອອກຖື້ທີ່ຕ້ານອນຸມູລິສະຣະມີຄວາມສຳຄັນໃນກາຮ່າງຈົດອນຸມູລິສະຣະພວກ reactive oxygen species (ROS) ໄດ້ແກ່ໄຊຄຣອກຊືລແຮດັກໂດ (OH⁻) ຜູປເປົ່ວອົກໄຊດໍແຮດັກໂດ (O₂⁻) ໂສໂໂໂຈເຈນເປົ່ວອົກໄຊດໍ (H₂O₂) ເປັນຕົ້ນ ຊຶ່ງອນຸມູລິສະຣະແລ່ນີ້ຈະໄປທຳລາຍເຊລດໍກ່ອງໄທ້ເກີດພາກພາຍຊືສພາພຕ່ອຮ່າງກາຍ ໄດ້ແກ່ ກາຮ່າງທີ່ເກີດມະເຮັງ ແລ້ວ ກາຮ່າງເສື່ອມສພາພຂອງເຊລດໍ (cellular degeneration) ດັ່ງນັ້ນ ມີຫນ້າທີ່ທີ່ສຳຄັນຂອງສາຣຕ້ານອນຸມູລິສະຣະຄື່ອງ ກາຮ່າງປົກປຶ້ງ ກາຮ່າງທີ່ເກີດມະເຮັງເນື້ອເຢື່ອ ເຊລດໍແລ້ວເຄື່ອນເອົາທີ່ເກີດຈາກອນຸມູລິສະຣະແລ່ນີ້ ເພື່ອໄມ້ໄທ້ເກີດໂຮກຕ່າງໆ ເຊັ່ນ ໂຮຄມະເຮັງ (cancer) ໂຮກຫ້າໃຈແລ້ວໂດຍເລືອດ (cardiovascular disease) ກາຮ່າງທີ່ເລືອດເລືອດຕົບດັນ (atherosclerosis) ກວາມດັນໂລທິດສູງ (hypertension) ໂຮກເນາຫວານ (diabetes mellitus) ໂຮກທີ່ເກີ່ຍ້ອງກັນຮະບນປະສາຫຼຸກກາຮ່າງເຊລດໍ ເຊັ່ນ ອັດໄຊເມືອງ ແລ້ວພາວັກຄືນສັນ (neurodegenerative disease: Alzheimer and Parkinson disease) ໂຮກຂໍ້ເສື່ອມຮູມາຕອບຍົດ (rheumatoid arthritis) ແລ້ວກາຮ່າງເສື່ອມໝາງ (aging)

ສາຣຕ້ານອນຸມູລິສະຣະຈາກຮຽນຈາດີພົບໄດ້ທີ່ໃນຜັກຜລໄມ້ແລ້ວພື້ນສຸນນຸ່ງໄພຣ ເຊັ່ນເດີຍກັນຈານວິຈີຍຫລາຍງານທີ່ກັ່ນພບສາຣຕ້ານອນຸມູລິສະຣະທີ່ສ້າງຈາກຮາເອນໂດໄຟຕໍ່ຊື່ເປັນພລິຕັກັນທີ່ຮຽນຈາດີ ເຊັ່ນ ຕົ້ນແປ່ງກ້ວຍ (*Ginkgo biloba*) ມີຮາເອນໂດໄຟຕໍ່ *Xylaria* sp. ໃຫ້ສາຣພາກຝືນອົລືກແລ້ວຝາໄວນອຍດໍ ຊຶ່ງມີຄູທື້ໃນກາຮ່າງອນຸມູລິສະຣະ ບັນຫຼັງກະບວນກາຮັດໄລປົປົປ່ວອົກຊີເດັ່ນ (lipid peroxidation) ຊຶ່ງເປັນສາເຫຼຸດຂອງກາຮັດໂຮກແລ້ວຄວາມໝາງ (Liu, et al., 2007)

Isopestacin ເປັນສາຣໃນກຸລຸ່ມ isobenzofuranone ໄດ້ຈາກຮາເອນໂດໄຟຕໍ່ *Pestalotiopsis microspore* ຄັດແຍກໄດ້ຈາກພື້ນ *Terminalia morobensis* ທີ່ພົບໃນປະເທດ Papua New Guinea (Strobel, et al., 2002) ມີຄູທື້ໃນກາຮ່າງອນຸມູລິສະຣະ ໄດ້ເປັນອ່າງດີ ເນື່ອງຈາກນີ້ໂຄງສ້າງຕ້ານອນຸມູລິສະຣະ ໄດ້ເປັນອ່າງດີ ເນື່ອງຈາກນີ້ໂຄງສ້າງ

ໄກສັກຍົງກັນສາຣຝາໄວນອຍດໍ ສາມາຮອດກັບຈັບຊູປເປົ່ວ ອອກໄຊດໍແອນໄອອອນແລະໄຊຄຣອກຊືລແຮດັກໂດໄໝ



ກາພ 3 isopestacin

ມີຈານວິຈີຍຄັດແຍກຮາເອນໂດໄຟຕໍ່ຈາກໃນນັວນກ (*Centella asiatica*) ເພື່ອວິເກຣະຫ້າໄພໂໂຕເຄີມໂດ (phytochemicals) ແລ້ວທົດສອບຖື້ທາງເອນໄຊມໍ ໂດຍໃຊ້ວິທີກາຮັດດ້ວຍຕັ້ງທັກທະລາຍເອົາທີ່ລະອະຊີເຕັດ (ethyl acetate) ແລ້ວນຳມາທົດສອບຫາຖື້ທາງຈົວປະເທົ່າໃຫ້ HP-TLC ໄພໂໂຕເຄີມໂດທີ່ໄດ້ເປັນສາຣໃນກຸລຸ່ມຝືນອົດ ຝາໄວນອຍດໍ ແລ້ວຄາລອຍດໍ ແກ່ນນິນ ແລ້ວໄກລໂໂໂຈດໍ ຈາກຈານວິຈີຍພວນວ່າຮາເອນໂດໄຟຕໍ່ທີ່ໄດ້ຈາກໃນນັວນກ *Centella asiatica* ມີເນື້ອນຳມາຈຳແນກໂດຍວິທີ 18S rRNA sequencing ໄດ້ຮາເອນໂດໄຟຕໍ່ສາຍພັນຖື້ *Penicillium* sp. nirjan22 (HK068965) ແລ້ວພົບວ່າຮາເອນໂດໄຟຕໍ່ນິນດີ່ໃຫ້ສາຣປະກອບຝືນອົດ 2.76 ກຣັມ ແລ້ວໃຫ້ຝາໄວນອຍດໍ 0.275 ກຣັມ ອີກທີ່ຈາກນິດນີ້ບັງສາມາຮອດພລິຕເອນໄຊມໍເຊລຸລີເສ (cellulase) ໄໃຫ້ວ່າຍ ຊຶ່ງເນື່ອນຳນຳພລິຕ່ທີ່ໄດ້ໃນເນື້ອຕົ້ນນີ້ ໄປທົດສອບປະສິທິພລີອົກຮັງໃນຫລອດທົດລອງ (in vitro) ແລ້ວໃນສິ່ງມີເຊີວິດ (in vivo) ຈະສາມາຮອດນຳໄປໃຫ້ໃນກາຮັດໂຮກໃນມຸນຍົມ ແລ້ວໃຫ້ໃນກາຮ່າງອຸດສາຫກຮຽນໄດ້ (Devi, Prabakaran & Wahab, 2012) ຊຶ່ງຈະພົບວ່າປັ້ງຈຸບັນມີກາຮັດນຳສາຣສັກຈາກໃນນັວນກໄປໃຫ້ໃນພລິຕັກັນທີ່ຂ່າຍສາມາແພລ ລບຮອຍແພລເປັນແລ້ວຈຸດດໍາດຳໂດຍໃຊ້ຄຸນສົມບັດຂອງຄວາມເປັນສາຣຕ້ານອນຸມູລິສະຣະ ແລ້ວຕ້ານກາອັກເສັບ ຊຶ່ງທາງຮາເອນໂດໄຟຕໍ່ທີ່ພົບນີ້ສາມາຮັດສາຣທີ່ມີຄຸນສົມບັດນີ້ໄດ້ໃນພລິຕັກັນທີ່ອື່ນໄດ້ອື່ກມາກມາຍ

Khiralla, Mohamed and Thomas (2015) ຕີກມາຄວາມສາມາຮອດໃນກາຮ່າງອນຸມູລິສະຣະຂອງສາຣທີ່ໄດ້ຈາກຮາເອນໂດໄຟຕໍ່ທີ່ສັກໄດ້ຈາກພື້ນສຸນນຸ່ງໄພຣທາງຍາໃນ

ประเทศชุดงาน โดยหาปริมาณของสารประกอบฟินอลิกทั้งหมดด้วยวิธี Folin–Ciocalteu colorimetric และหาความสามารถในการต้านอนุมูลอิสระโดยวิธี 1,1-diphenyl-2-picrylhydrazyl free radical scavenging method จากการทำในหลอดทดลอง พบว่ารา่อนโอดไฟต์ที่กัดแยกได้ 21 ไอโซเลต จากพืชที่มีสรรพคุณทางยาทั้ง 5 ชนิด ได้แก่ *Calotropis procera* Ait. (Asclepiadaceae) (ก้านและใบ), *Catharanthus roseus* L. (Apocynaceae) (ก้านและใบ), *Euphorbia prostrate* Ait. (Euphorbiaceae) (ก้านและใบ), *Vernonia amygdalina* Del. (Asteraceae) (ก้านและใบ) และ *Trigonella foenum-graecum* L. (Fabaceae) (เมล็ด) จากการวิจัยพบว่า รา่อนโอดไฟต์ในกลุ่ม *Aspergillus* sp. จากเมล็ดลูกชัด (*Trigonella foenum-graecum* seeds) ให้สารฟินอลิกปริมาณมากที่สุด 89.9 ± 7.1 มิลลิกรัมเทียบเท่ากรดแอกลิคต์อกรัม (GAE/g) และมีความสามารถในการต้านอนุมูลอิสระ โดยมีค่าความเข้มข้นที่สารมีประสิทธิภาพในการยับยั้งได้ที่ 50% (Inhibitory Concentration--IC₅₀) เท่ากับ 18.0 ± 0.1 มิลลิกรัมต่อเมลลิลิตร และมีความสัมพันธ์เชิงเส้นในทางบวก $R^2 = 0.999$ เมื่อเทียบกับสารสกัดจากรา่อนโอดไฟต์ที่ได้จากใบ bitter (*V. amygdalina* Del., Asteraceae) ในทางเดียวกับใน bitter มีฤทธิ์ลดระดับน้ำตาลและไขมันในเลือดในผู้ป่วยเบาหวาน ส่วนเมล็ดลูกชัดมีฤทธิ์ลดระดับคอเลสเตอรอลและไตรกีลีเซอไรด์ในผู้ป่วยโรคหลอดเลือดหัวใจ (Coronary Artery Disease --CAD) ซึ่งจะประกอบไปด้วยสารประกอบโพลีฟินอล รวมถึง อะพิจินิน (apigenin) เคเมเฟอรอล (kaempferol) และเกอซิติน ไกลโคไซด์ (quercitin glycosides) (Bordia, Verma & Srivastava, 1997; Sindhu, et al., 2012; Kenny, et al., 2013)

โพลีแซคคาไรด์ ได้แก่ exopolysaccharide (EPS), water-extracted mycelial polysaccharide (WPS) และ sodium hydroxide-extracted mycelial polysaccharide (SPS) ได้แก่ pullulan, scleroglucan, และ botryosphaeran เป็นสารเมแทบอไอล์ตุตุกูมิที่ได้จากรา่อนโอดไฟต์ เช่น กัน พบว่า WPS ที่กัดแยกมาจากรากของพืช *Dioscorea zingiberensis* (Dioscoreaceae) ซึ่งเป็นพืชที่ให้ diosgenin

ในปริมาณที่สูง และสามารถนำไปใช้เป็นสารตั้งต้นในการสังเคราะห์สเตียรอยด์แบบกึ่งสังเคราะห์ในอุตสาหกรรมทางยา ได้แก่ คอร์ติโคส เตอรอยด์ (corticosteroids) ซอร์โนนเพส (sexual hormones) ยาเม็ดคุมกำเนิด (oral contraceptives) (Liu, et al., 2010) diosgenin เป็นสารประกอบชาโภปิน ไกลโคไซด์ สกัดได้จากหัวมันเทศป่า (wild yams; *Dioscorea villosa* Linn.) และเมล็ดลูกชัด (fenugreek; *Trigonella foenum graecum* Linn.) นำไปใช้ประโยชน์ในการรักษาผู้ป่วยที่มีกลุ่มอาการผิดปกติ เช่น ปริมาณคอเลสเตอรอลในเลือดสูง (hypercholesterolemia) ระดับของไขมันในเลือดผิดปกติ (dyslipidemia) เบาหวานและโรคอ้วน (diabetes and obesity) การอักเสบ (inflammation) และโรคมะเร็ง (cancer) diosgenin สามารถลดระดับไตรกีลีเซอไรด์ในพลาสมาและตับได้ รวมทั้งช่วยให้เกิดภาวะสมดุลของน้ำตาลกลูโคส (glucose homeostasis) ดีขึ้นเพื่อไปลดการสร้างไขมันมากเกินไป และช่วยยับยั้งกระบวนการอักเสบในเนื้อเยื่อไขมัน นอกจากนี้ diosgenin ยังสามารถยับยั้งการเจริญของเซลล์มะเร็งผ่านกระบวนการต่าง ๆ ที่เกี่ยวข้องกับกระบวนการเพิ่มจำนวนและการเจริญของเซลล์ (proliferation) การแบ่งเซลล์ (differentiation) การตายแบบ胞尸凋亡 (apoptosis) การอักเสบ (inflammation) และการเกิดมะเร็ง (oncogenesis) นอกจากจะมีประโยชน์ในการนำไปสังเคราะห์สเตียรอยด์แล้ว ยังสามารถนำไปใช้ประโยชน์ในเครื่องสำอาง ได้อีกโดยมีผลให้ความชุ่มชื้นแก่ผิว การศึกษานี้นำไปสู่สมนตฐานว่า โพลีแซคคาไรด์เหล่านี้น่าจะสนับสนุนการสร้างสารสำคัญในพืชโดยทำหน้าร่วมกันอย่างมีประสิทธิภาพระหว่างพืชเจ้าบ้านและรา่อนโอดไฟต์ โดยทำหน้าที่เป็นตัวกระตุ้น (polysaccharide elicitors) ให้พืชเจ้าสร้างสารเมแทบอไอล์ตุตุกูมิ ก่อนหน้านี้ได้มีงานวิจัยซึ่งทำการสกัดตัวกระตุ้นเหล่านี้จากรา่อนโอดไฟต์ *F. oxysporum* Dzf17 พบว่า WPS ทำหน้าที่เป็นตัวกระตุ้นหรือเห็นได้เมื่อเยื่อของพืช *D. zingiberensis* ที่เพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อมีการผลิต diosgenin ในปริมาณที่สูงขึ้น (Li, et al., 2011) แต่อย่างไรก็ตามผลผลิตที่ได้ยังคงมีปริมาณน้อย กลุ่มนักวิจัยจึงพัฒนา

เทคนิคการคัดแยกราและสกัดโพลีแซคคาไรด์รวมถึงการหานแหล่งของราเอนโอดไฟต์ที่ให้สารเหล่านี้ในปริมาณที่สูงขึ้นและมีฤทธิ์ทางชีวภาพอย่างอื่นนอกเหนือจากเป็นตัวกระตุ้นการสร้างสารสำคัญในพืช นอกจากราเอนโอดไฟต์ *F. oxysporum* Dzf17 จาก根ของพืช *Dioscorea zingiberensis* (Dioscoreaceae) ดังที่กล่าวไปแล้วที่สามารถให้โพลีแซคคาไรด์ได้ บั้งมีราเอนโอดไฟต์ *Fusarium oxysporum* Fat9 จากต้นอ่อนของบัคเวท (Tartary buckwheat sprout; *Fagopyrum tataricum* L., Gaertn, Polygonaceae) ที่ให้สาร WPS ได้เช่นกัน (Zhong, et al., 2016)

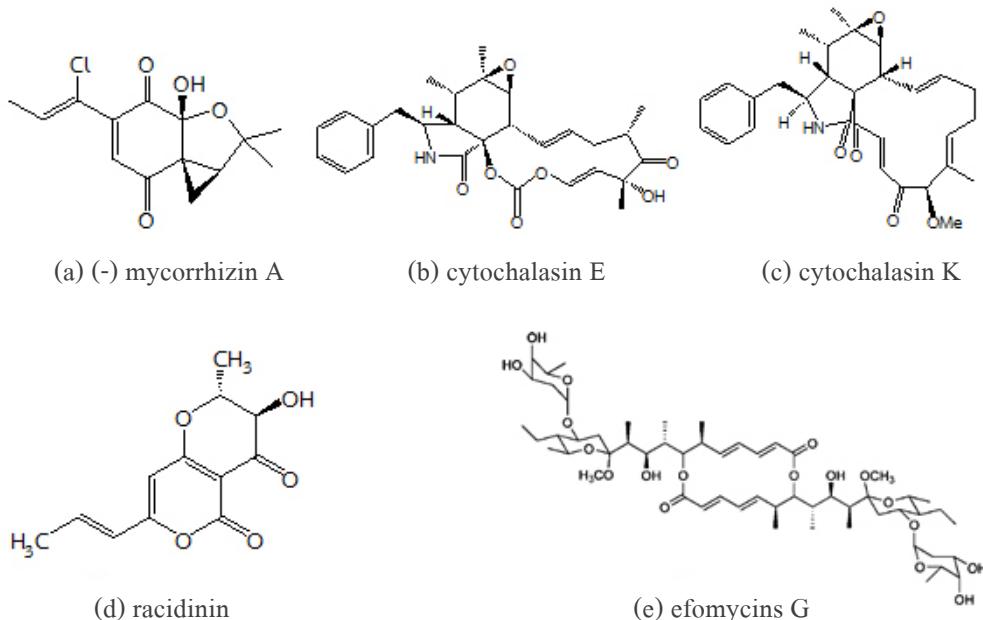
นอกจากเป็นตัวกระตุ้นให้เกิดการสร้างสารสำคัญในพืชแล้ว โพลีแซคคาไรด์บางชนิดยังทำหน้าที่เป็นสารต้านอนุมูลอิสระ โดยเฉพาะอย่างยิ่ง EPS, SPS และ WPS ที่สร้างจากราเอนโอดไฟต์ *Berkleasmium* sp. Dzf12 ที่คัดแยกได้จากรากของพืช *Dioscorea zingiberensis* พบว่า EPS และ SPS ที่ความเข้มข้น (EC_{50}) 61.60 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร และ 91.51 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร สามารถกำจัดอนุมูลอิสระ DPPH radicals ได้ที่ความเข้มข้น 53.37 และ 51.27 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร สามารถรีดิวซ์เฟอร์ริกไอออน (Fe^{3+}) ได้ และที่ความเข้มข้น 461.23 และ 598.75 ไมโครกรัมต่อมิลลิลิตร มีฤทธิ์ในการกำจัดไฮดรอกซิลแอดีคลออลได้อย่างมีนัยสำคัญ ตามลำดับ จากงานวิจัยนี้แสดงให้เห็นว่า การสกัด EPS และ SPS จากราเอนโอดไฟต์ *Berkleasmium* sp. Dzf12 น่าจะเป็นแหล่งทางชีวภาพที่มีศักยภาพพอที่จะให้สารเมแทบอไอล์ทุติยภูมิที่มีฤทธิ์ในการต้านอนุมูลอิสระจากธรรมชาติและสามารถนำไปพัฒนาต่อได้เนื่องจากคุณสมบัติในการเป็นสารต้านอนุมูลอิสระของโพลีแซคคาไรด์ทั้งสองชนิดนี้ ทำหน้าที่รีดิวซ์เฟอร์ริก (Fe^{3+}) ให้เป็นเฟอร์รัส (Fe^{2+}) แต่ทั้งนี้ Fe^{2+} เป็นโลหะทราบซิชันที่กระตุ้นให้เกิด reactive oxygen species จำพวกไฮดรอกซิลแอดีคลออลและชุบเปอร์ออกไซด์ แอนไฮเดรต ไอออน ได้จากการปฏิกิริยา Fenton reaction ดังนั้นโพลีแซคคาไรด์ที่ได้จากการเอนโอดไฟต์จึงทำหน้าที่ไปจับหรือคิเลท (chelate) Fe^{2+} ซึ่งเป็นผลให้ลดการเกิดอนุมูลอิสระ ดังนั้นประโยชน์จากการทันพัสดุสารโพลีแซคคาไรด์จาก

ราเอนโอดไฟต์และการทดสอบฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระนี้สามารถนำไปต่อยอดศึกษาหาฤทธิ์ทางชีวภาพเพิ่มเติมได้อีก เช่น คุณสมบัติในการต้านมะเร็งและระบบภูมิคุ้มกันรวมถึงการหาโครงสร้างและกลไกในการออกฤทธิ์ของสารประกอบที่ได้และนำไปประยุกต์ใช้ในอุตสาหกรรมอาหารและยา (Li, et al., 2012)

2. สารต้านจุลินทรีย์ (antimicrobial)

เชื่อว่าราเอนโอดไฟต์มีกลไกในการต้านจุลชีพ ก่อโรคเพื่อเป็นการป้องตัวมันเองและพืชเจ้าบ้านไม่ให้ถูกกัดกิน โดยจะสร้างสารเมแทบอไอล์ที่ซึ่งเป็นพิษต่อเชื้อจุลินทรีย์ก่อโรคเหล่านั้น และสารเมแทบอไอล์ที่ได้จากการเอนโอดไฟต์มีโครงสร้างหลากหลาย ได้แก่ แอลคา洛อยด์ เพปไทด์ สเตียรอยด์ เทอร์ปีโนloyd ฟีโนอล ควินิน และ ฟลาโวนอยด์ (Yu, et al., 2010)

สาร (-) Mycorrhizin A, cytochalasin E, cytochalasin K และ racidinin (ภาพ 4) คัดแยกจากราเอนโอดไฟต์ 3 ชนิด ได้แก่ รา *Plectophomella* sp., *Physalospora* sp. และ *Crataegus monogyna* (Hussan, et al., 2014) จากการวิจัยพบว่า เมื่อนำสารสกัดหมายและสารที่คัดแยกได้จากการเอนโอดไฟต์ทั้ง 3 ชนิดมาทดสอบฤทธิ์ในการต้านจุลชีพโดยวิธี agar well diffusion และนำสารสกัดหมายนั้นมาทำให้บริสุทธิ์โดยวิธีคลอลัมน์ โครมาโทกราฟี (column chromatography) และพิสูจน์เอกลักษณ์ทางโครงสร้างเคมีโดยวิธีนิวเคลียร์แมกเนติกเรโซแนนซ์สเปกตรัม (nuclear magnetic resonance spectra) ของสารเมแทบอไอล์ทุติยภูมิที่ได้จากการ เมื่อทำการทดสอบฤทธิ์ทางชีวภาพพบว่า สาร (-) Mycorrhizin A ที่แยกได้จากการ *Plectophomella* sp. มีฤทธิ์ในการต้านราและแบคทีเรีย *Bacillus megaterium* อย่างมีนัยสำคัญ ในขณะที่ cytochalasin E และ K แยกได้จากรา *Physalospora* sp. มีฤทธิ์ต้านราและแบคทีเรีย *Chlorella fusca*, *Ustilago violacea*, *Escherichia coli*, *Bacillus megaterium* ส่วนราเอนโอดไฟต์ *Crataegus monogyna* ให้สาร radicinin มีฤทธิ์ต้านการเจริญของเชื้อรา *Eurotium repens* และ *Mycotypha microspora* ได้เป็นอย่างดี



ภาพ 4 สารต้านจุลินทรีย์

efomycins M, G และ oxohygrolidin เป็นสารในกลุ่ม macrolides ส่วน abierixin และ 29-O-methylabierixin เป็นสาร polyether ได้จากราก *Streptomyces* sp. BCC72023 ที่คัดแยกมาจากต้นข้าว *Oryza sativa* ในประเทศไทย มีฤทธิ์ต้าน *Plasmodium falciparum* ซึ่งเป็นเชื้อที่ก่อให้เกิดโรคมาลาเรียโดยมีรูปเป็นพานะ เป็นโรคติดต่อที่แพร่หลายในประเทศไทยรวมถึงประเทศไทย ในงานวิจัยพบว่า efomycin G, oxohygrolidin และ 29-O-methylabierixin สามารถต้าน *Mycobacterium tuberculosis* H37Ra เป็นเชื้อที่ก่อให้เกิดโรคระบบทางเดินหายใจและเป็นสาเหตุของวัณโรคได้อีกด้วย นอกจากนี้ยังพบว่า efomycin G สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อ *Bacillus cereus* และ 29-O-methylabierixin มีฤทธิ์ต้าน *Colletotrichum capsici* (Supong, et al., 2016)

3. สารต้านมะเร็ง (anticancer) และต้านเนื้องอก (antitumor)

paclitaxel (Taxol) และอนุพันธ์เป็นสารที่ผลิตจากรากเออนโคลิฟอร์และใช้ในการต้านมะเร็ง paclitaxel เป็นสารในกลุ่ม diterpenoid ที่พบในพืชตระกูลขิวย (Taxus) ในคริสต์แรกได้นำมาใช้ในการรักษามะเร็งปากมดลูกและมะเร็งเต้านม แต่ปัจจุบันถูกนำมาใช้ในการรักษาโรคที่เกิดจากเนื้อเยื่อแบ่งตัวผิดปกติได้ เช่น มะเร็งในต้นขิวย

สามารถผลิตสาร paclitaxel ได้และเป็นสารชนิดเดียวกันกับพืชเจ้าบ้านที่รากาซียู่ โดยคาดว่าสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพที่สร้างขึ้นโดยสมุนไพร อาจถูกสร้างโดยเชื้อราที่อาศัยอยู่ในพืชสมุนไพรนั้นด้วย ตัวอย่างเช่น ราเอนโคลิฟอร์ *Paecilomyces* sp. ที่แยกจากพืชสมุนไพร *Taxus mairei*, *Cephalotaxus fortunei* และ *Torreya grandis* ในประเทศไทย สามารถผลิตสาร paclitaxel (Taxol) ซึ่งออกฤทธิ์ต้านเนื้องอกและต้านมะเร็ง ได้ (Huang, et al., 2001)

ราเอนโคลิฟอร์ *Taxomyces andreanae* ซึ่งคัดแยกมาจากการปลูกของต้น northwest Pacific yew (*Taxus brevifolia*) (Taxaceae) ให้สาร paclitaxel มีฤทธิ์ในการต้านมะเร็ง (Stierle, Strobel & Stierle, 1993) paclitaxel จะไปจับกับ β -subunit ของ tubulin ใน microtubule เพิ่มการ polymerization ของ tubulin ให้กลายเป็น stable tubulin มากขึ้น และยับยั้งกระบวนการ depolymerization ในกระบวนการแบ่งเซลล์ (cell division) นอกจากนี้ยังมีราเอนโคลิฟอร์ชนิดอื่นที่สามารถสร้าง paclitaxel ได้ เช่น กันได้แก่ *Taxodium distichum* (Li, et al., 1996), *Wollemia nobilis* (Strobel, et al., 1997), *Phyllosticta spinarum* (Kumaran, Muthumary & Hur, 2008), *Bartalinia robillardoioides* (Gangadevi & Muthumary, 2008), *Pestalotiopsis terminaliae* (Gangadevi & Muthumary, 2009), *Botryodiplodia theobromae* (Pandi, Manikandan & Muthumary, 2010)

สำหรับในประเทศไทย มีราเอนโดไฟต์ที่แยกได้จากพืชสมุนไพรหลายชนิด ได้แก่ กระตังใบคอกಡงเสน บุนนาค ทองแมว กุหลาบขาว ใช้หิน กระเบาใหญ่ กระเช้าฟิสกี้สูตรราได้ 23 ชนิด ตรวจสอบสารสกัดหยาบพบว่า ราหลายชนิดให้ผลนำสนิท โภคยาด้วง สามารถพัฒนาไปเป็นยาต้านโรคมะเร็ง ได้ จึงนำไปเพาะเลี้ยงแยกสารบริสุทธิ์พิสูจน์โครงสร้างทางเคมี ในงานวิจัยพบสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพที่ได้จากรา Lrub20 จากกระตังใบคอกಡงและรา *Phomopsis* sp. Usia5 จากสนซึ่งเป็น neurotoxin เช่น pyrone derivatives, dothideopyrones, questin, asterric acid, methyl asterrate, sulochrin, eugenitin, 6-hydroxymethyleugenitin, cis-, trans-muconic acid, dothideopyrone D, และอนุพันธ์ของซีเดทของ Dothideopyrone มีฤทธิ์ต้านเชื้อวัณโรคและแสดงความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งต้านมะเร็งช่องปาก และมะเร็งปอด (Chomcheon, et al., 2009)

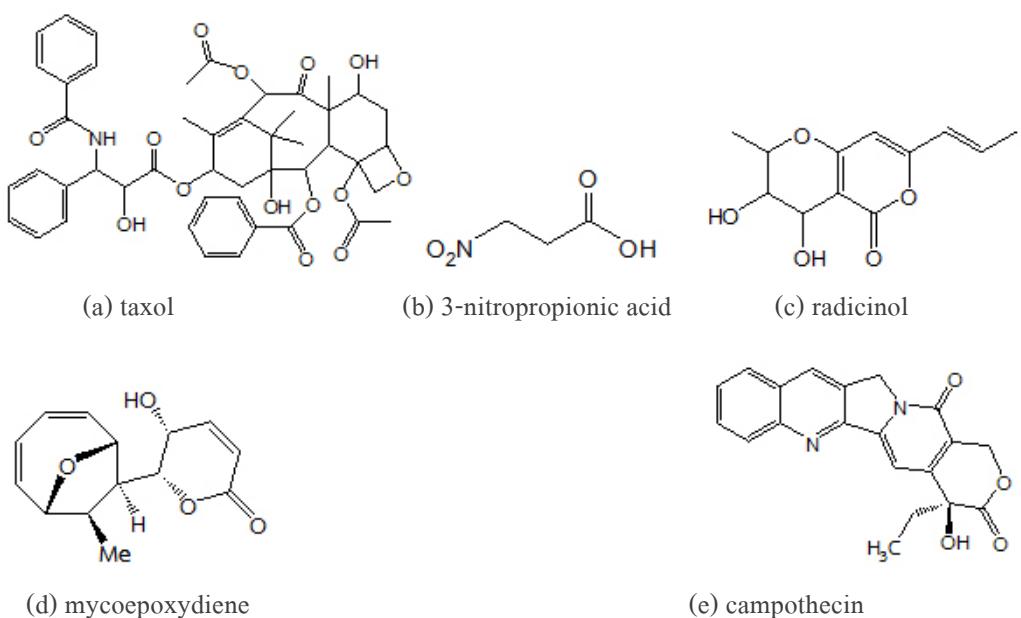
3-nitropropionic acid (3-NPA) เป็นสารพิษที่พบได้ทั่วไปในราเอนโดไฟต์หลายชนิดมีฤทธิ์ต้านเชื้อวัณโรค ต้านเซลล์มะเร็ง โดยราเหล่านี้ได้แก่ รา *Phomopsis* sp. Mfer5 แยกจากบุนนาค รา *Fusicoccum* sp. Gell14 จากทองแมว รา *Diaporthe* sp. Grsp11 และรา *Phomopsis* sp. Grsp19 จาก *Grewia* sp. รา *Phomopsis Rlyi1* จากกุหลาบขาว และรา *Fusarium* sp. Tasp15 จากใช้หิน (Chomcheon, et al., 2005)

รา *Bipolaris* sp. Ctom12 แยกได้จากต้นเกดสร้างสาร radicinin และ radicinol ซึ่งมีคุณสมบัติเป็น phytotoxin มีฤทธิ์ที่ดีในการฆ่าเซลล์มะเร็งหลายชนิด ได้แก่ มะเร็งเยื่อบุช่องปาก มะเร็งปากมดลูก มะเร็งต้านมะเร็งปอด และเซลล์มะเร็งเม็ดเลือดขาว และสาร radicinol ยังมีฤทธิ์ต้าน *P. falcatum* ซึ่งเป็นเชื้อที่ก่อให้เกิดโรคมาลาเรีย

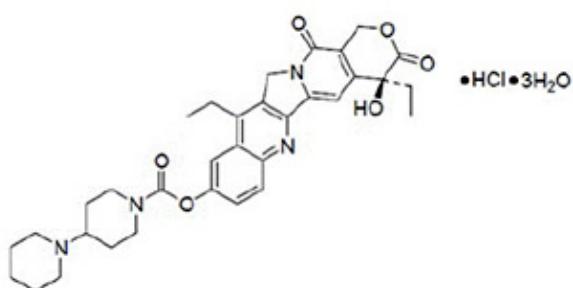
ส่วนในกระเบาใหญ่มีรา *Phomopsis* sp. Hant25 สร้างสาร mycoepoxydiene ซึ่งเป็นสารในกลุ่ม polyketide มีฤทธิ์ฆ่าเซลล์มะเร็งท่อน้ำดี มะเร็งเยื่อบุช่องปาก มะเร็งปากมดลูก มะเร็งต้านมะเร็งปอด และยังมีฤทธิ์ต้านเชื้อวัณโรค ส่วนรา Atag5 แยกได้จากการเข้าผิวดerm สามารถสร้างสารในกลุ่ม quinone และรา Gspe11 แยกจากพุดรัตน์ สร้างสารในกลุ่ม lactone และ cytochalasins เป็นพิษต่อเซลล์ KB cells สามารถฆ่าเซลล์มะเร็งช่องปาก

มะเร็งเต้านม และมะเร็งปอด (Prachya, et al., 2007)

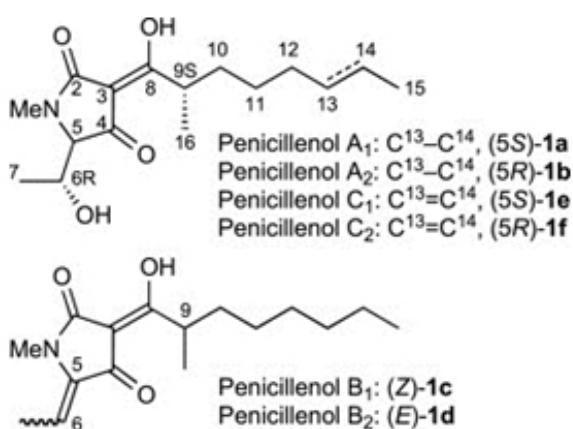
นอกจากนี้ยังมีสาร camptothecin, 10-OH camptothecin และ 9-MeO camptothecin ซึ่งเป็นสารในกลุ่มแอลคา洛อยด์ (quinoline indole alkaloid) สร้างจากราเอนโดไฟต์จาก *Miquelia dentata* Bedd. (Shweta, et al., 2012) มีฤทธิ์ในการต้านเซลล์มะเร็งรังไข่ โดยทำหน้าที่ไปขับยั่งเอนไซม์ eukaryotic topoisomerase I ซึ่งเป็นเอนไซม์ที่ทำหน้าที่ในการคลายเกลียวในบริเวณที่เกิดเป็นเกลียวซ้อนเกลียว (super coiling) ของ DNA โดยทำการตัดในส่วนของ phosphate backbone ของ DNA เพื่อลดการพันกันที่ยุ่งเหยิงและการขบวนดึงของสาย DNA ในระหว่างที่มีการจำลองสายดีเอ็นเอ (DNA replication) และลดรหัสดีเอ็นเอ (DNA transcription) เหนี่ยวนำให้เกิดการตายผ่าน apoptosis ทำให้ double-strand DNA เกิดความเสียหายและทำให้เซลล์ตาย นอกจากนี้ยังมี camptothecin และอนุพันธ์ที่สกัดแยกได้จากราเอนโดไฟต์ *Fomitopsis* sp. (MTCC 10177), *Alternaria alternate* (MTCC 5477), และ *Phomopsis* sp. จากพืชหลายๆ ชนิด ได้แก่ Asterid clade, *Camptotheca acuminata* (Cornaceae), *Apocynaceae*, *Rubiaceae*, *Gelsemiaceae*, *Icacinaceae* พบว่า camptothecin และอนุพันธ์มีความเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งลำไส้ และเซลล์มะเร็งต้านมะเร็งช่องปาก บุนนาค camptothecin ไปพัฒนาเป็นยาต้านมะเร็งทั้งแบบกึ่งสังเคราะห์และสังเคราะห์องทั้งหมด ได้แก่ Irinotecan (ONIVYDE, Merrimack Pharmaceuticals, Inc.) และ Topotecan เป็นยาต้านมะเร็งในกลุ่ม topoisomerase I inhibitors ซึ่งเป็นอนุพันธ์ของ camptothecin มีฤทธิ์ในการยับยั้ง topoisomerase I อย่างจำเพาะเจาะจง เพื่อรักษามะเร็งลำไส้ให้หุ่นร่ายแพร่กระจายโดยใช้เป็นยาเดี่ยวหรือใช้ร่วมกับ 5-fluorouracil (5-FU) และ leucovorin ในบางประเทศยังได้รับอนุญาตในข้อบ่งใช้สำหรับรักษามะเร็งปอด (non-small-cell lung cancer และ small-cell lung cancer) มะเร็งปากมดลูก มะเร็งรังไข่ มะเร็งกระเพาะอาหาร มะเร็งหลอดอาหาร และเนื้องอกเกลีย (glioma) นอกจากนี้ยังพัฒนารูปแบบของยาในรูปแบบเกลือของ Irinotecan ในรูปแบบ liposomal dispersion สำหรับให้ทางหลอดเลือดดำอย่างช้า ๆ และออกฤทธิ์ในการรักษาได้ดีกว่า (U.S. Food and Drug Administration, 2015)



ภาพ 5 สารต้านมะเร็ง



ภาพ 6 irinotecan (ONIVYDE)



ภาพ 7 สาร penicillenols ที่ได้จากการ Penicillium sp.

สาร penicillenols A1 และ B1 ที่ได้จากการ *Penicillium* sp. GQ-7 จากต้น *Aegiceras corniculatum* มีฤทธิ์ทางชีวภาพในการยับยั้งการแบ่งเซลล์และเป็นพิษต่อเซลล์มะเร็งเม็ดเลือดขาว HL-60 cell lines โดยมีค่า IC₅₀ เท่ากับ 0.76 μM และ 3.20 μM ตามลำดับ (Lin, et al., 2008) หากเปรียบเทียบ penicillenols A1 กับยาต้านมะเร็งในปัจจุบันเช่น cisplatin (IC₅₀ เท่ากับ 2.13 μM) (Kwon, Park & Kim, 2007) พบว่ามีฤทธิ์ในการยับยั้งการเจริญของเซลล์มะเร็งได้ดีกว่า

สารต้านมะเร็งจากราเอนโด ไฟฟ์อีกซินิด ได้แก่ terrein ที่ได้จากการ *A. terreus* เป็นสาร polyketide มีฤทธิ์ในการต้านมะเร็งเต้านม โดยการเหนี่ยวนำให้เกิดการตายแบบ apoptosis โดยมีค่า IC₅₀ เท่ากับ 1.1 nM ซึ่งมีฤทธิ์ในการต้านเซลล์มะเร็งได้สูงมากเมื่อเทียบกับ Taxol® (ซึ่งมีค่า IC₅₀ เท่ากับ 0.005-5 μM) (Bladt, et al., 2013) และ 5-fluorouracil (IC₅₀ เท่ากับ 10 μM) ซึ่งคาดว่าสารนี้น่าจะนำไปใช้เป็นสารต้านมะเร็งในการผลิตเป็นยาต้านมะเร็งได้ในอนาคต

จะเห็นว่างานวิจัยที่เกี่ยวข้องกับสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพที่ได้จากการเอนโด ไฟฟ์ค่อนข้างมีประโยชน์เนื่องจากเป็นอีกทางเลือกหนึ่งที่ทำให้ได้สารสำคัญ

จากธรรมชาติ เช่นเดียวกัน kojic acid ที่แยกได้จากราเอนโอดีไฟต์ *Aspergillus*, *Petromyces*, *Penicillium*, *Chaetomium globosum*, *Emericella nidulans*, และ *Pleospora allii* ซึ่งคัดแยกจากใบสดของพืชสมุนไพรในประเทศอียิปต์ได้แก่ *Datura stramonium L.* (Solanaceae), *Rosmarinus officinalis L.* (Lamiaceae), โดยสาร kojic acid นี้ถูกนำมาใช้ประโยชน์ในผลิตภัณฑ์เครื่องสำอางและผลิตภัณฑ์สุขภาพประเภทผลิตภัณฑ์ให้ความกระจางใสทึ้งชนิดครีม โลชั่น សูตร ผลิตภัณฑ์ภายในช่องปากและฟัน และผลิตภัณฑ์ปอกป้องผิว เนื่องจากสาร kojic acid มีคุณสมบัติในการป้องกันรังสีuv และสามารถยับยั้งเอนไซม์ไทโรซีนส์ในกระบวนการสร้างเม็ดสีเมลานินซึ่งเป็นสาเหตุของการสร้างเม็ดสีมากเกินไป (hyperpigmentation) นอกจากนี้ยังมีฤทธิ์ในการต้านจุลชีพ สามารถยับยั้งการเจริญเติบโตของจุลินทรีย์เพื่อรักษา

ความคงตัวของผลิตภัณฑ์เครื่องสำอางและยังมีฤทธิ์ต้านอนุมูลอิสระซึ่งสามารถนำไปใช้ในผลิตภัณฑ์ลดริ้วรอย และชะลอวัยได้ (Moharram, Zohri & Seddek, 2015)

บทสรุป

ราเอนโอดีไฟต์เป็นจุลินทรีย์ที่สามารถคัดแยกได้จากส่วนต่าง ๆ ของพืชทั้งในส่วนราก ในลำต้น และกิ่งก้าน โดยไม่ก่อให้เกิดอาการของโรคใด ๆ ในพืชที่รากอาศัยอยู่ ราเอนโอดีไฟต์จัดเป็นแหล่งทางชีวภาพจากธรรมชาติที่ให้สารเมแทบอลอยด์ทุติยภูมิที่สำคัญและมีฤทธิ์ทางชีวภาพต่างๆ มากน้อยรวมถึงความสามารถในการต้านอนุมูลอิสระ การต้านจุลินทรีย์ การต้านมะเร็ง ซึ่งสารออกฤทธิ์ทางชีวภาพที่ได้จากการนี้สามารถนำไปประยุกต์ใช้ประโยชน์ได้ทั้งทางการแพทย์และทางอุตสาหกรรม



References

- Bacon, C. W., & White, J. F. (2000). *An overview of endophytic microbes: Endophytism defined.* New York: Marcel Dekker.
- Bladt, T. T., Frisvad, J. C., Knudsen, P. B., & Larsen, T. O. (2013). Anticancer and antifungal compounds from *Aspergillus*, *Penicillium* and other filamentous fungi. *Molecules*, 18(9), 11338-11376.
- Bordia, A., Verma, S. K., & Srivastava, K. C. (1997). Effect of ginger (*Zingiber officinale Rosc.*) and fenugreek (*Trigonella foenum-graecum L.*) on blood lipids, blood sugar and platelet aggregation in patients with coronary artery disease. *Prostaglandins Leukotrienes and Essential Fatty Acids*, 56(5), 379-384.
- Chandra, S. (2012). Endophytic fungi: Novel sources of anticancer lead molecules. *Applied Microbiology and Biotechnology*, 95(1), 47-59.
- Chomcheon, P., Wiyakrutta, S., Sriubolmas, N., Ngamrojanavanich, N., Mahidol, C., Ruchirawat, S., & Kittakoop, P. (2009). Metabolites from the endophytic mitosporic Dothideomycete sp. LRUB20. *Phytochemistry*, 70(1), 121-127.
- Chomcheon, P., Wiyakrutta, S., Sriubolmas, N., Ngamrojanavanich, N., Isarangkul, D., & Kittakoop, P.. (2005). 3-Nitropropionic acid (3-NPA), a potent antimycobacterial agent from endophytic fungi: is 3-NPA in some plants produced by endophytes?. *Journal of National Products*, 68(7), 1103-1105.
- Coombs, J. T., & Franco, C. M. M. (2003). Isolation and identification of Actinobacteria from surface-sterilized wheat roots. *Applied Environmental Microbiology*, 69(9), 5603-5608.

- Devi, N. N., Prabakaran, J. J., & Wahab, F. (2012). Phytochemical analysis and enzyme analysis of endophytic fungi from *Centella asiatica*. *Asian Pacific Journal of Tropical Biomedicine*, 2(3), 1280-1284.
- Gangadevi, V., & Muthumary, J. (2008). Taxol, an anticancer drug produced by an endophytic fungus *Bartalinia robillardoides* Tassi, isolated from a medicinal plant, *Aegle marmelos* Correa ex Roxb. *World Journal of Microbiology and Biotechnology*, 24(5), 717-724.
- Gangadevi, V., & Muthumary, J. (2009). Taxol production by *Pestalotiopsis terminaliae*, an endophytic fungus of *Terminalia arjuna* (arjun tree). *Biotechnology and Applied Biochemistry*, 52(1), 9-15.
- Greenfield, M., Pareja, R., Ortiz, V., Gómez-Jiménez, M. I., Vega, F. E., & Parsa, S. (2015). A novel method to scale up fungal endophyte isolations. *Biocontrol Science and Technology*, 25(10), 1208-1212.
- Huang, Y., Wang, J., Li, G., Zheng, Z., & Su, W. (2001). Antitumor and antifungal activities in endophytic fungi isolated from pharmaceutical plants *Taxus mairei*, *Cephalotaxus fortunei* and *Torreya grandis*. *FEMS Immunology and Medicinal Microbiology*, 31(2), 163-167.
- Hussan, H., Kliche-Spory, C., Al-Harrasi, A., Al-Rawahi, A., Abbas, G., Green, I. R., . . . Shah, A. (2014). Antimicrobial constituents from three endophytic fungi. *Asian Pacific Journal of Tropical Medicine*, 7 (Special), 224-227.
- Joseph, B., & Priya, R. M., (2011). Bioactive compounds from endophytes and their potential in pharmaceutical effect: A review. *American Journal of Biochemistry and Molecular Biology*, 1(3), 291-309.
- Kenny, O., Smyth, T. J., Hewage, C. M., & Brunton, N. P. (2013). Antioxidant properties and quantitative UPLC-MS analysis of phenolic compounds from extracts of fenugreek (*Trigonella foenum-graecum*) seeds and bitter melon (*Momordica charantia*) fruit. *Food Chemistry*, 141(4), 4295–4302.
- Khiralla, A., Mohamed, I., & Thomas, J. (2015). A pilot study of antioxidant potential of endophytic fungi from some Sudanese medicinal plants. *Asain Pacific Journal of Tropical Medicine*, 8(9), 701-703.
- Kumaran, R. S., Muthumary, J., & Hur, B. K. (2008). Production of taxol from *Phyllosticta spinarum*, an endophytic fungus of *Cupressus* sp. *Engineering in Life Sciences*, 8(4), 438-446.
- Kwon, Y. E., Park, J. Y. & Kim, W. K. (2007). In vitro histoculture drug response assay and in vivo blood chemistry of a novel Pt (IV) compound, K104. *Anticancer Researsh*, 27(1A), 321-326.
- Li, J. Y., Strobel, G., Sidhu, R., Hess, W. M., & Ford, E. J. (1996). Endophytic taxol-producing fungi from bald cypress, *Taxodium distichum*. *Microbiology*, 142(8), 2223-2226.
- Li, P., Mou, Y., Shan, T., Xu, J., Li, Y., Lu, S., & Zhou, L. (2011). Effects of polysaccharide elicitors from endophytic *Fusarium oxysporum* Dzf17 on the growth and diosgenin production in cell suspension culture of *Dioscorea zingiberensis*. *Molecules*, 16(11), 9003-9016.
- Li, P., Sun, W., Luo, C., Shan, T., Mou, Y., Lu, S., . . . Zhou, L. (2012). In vitro evaluation of antioxidant activities of polysaccharides from the endophytic fungus *Berkleasmium* sp. Dzf12. *African Journal of Microbiology Research*, 6(2), 471-477.

- Lin, Z. J., Lu, Z. Y., Zhu, T. J., Fang, Y. C., Gu, Q. Q., & Zhu, W. M. (2008). Penicillenols from *Penicillium* sp. GQ-7, an endophytic fungus associated with *Aegiceras corniculatum*. *Chemical and Pharmaceutical Bulletin (Tokyo)*, 56(2), 217-221.
- Liu, W., Huang, W., Sun, W., Zhu, Y., & Ni, J. (2010). Production of diosgenin from yellow ginger (*Dioscorea zingiberensis* C. H. Wright) saponins by commercial cellulase. *World Journal of Microbiology and Biotechnology*, 26(7), 1171-1180.
- Liu, X., Dong, M., Chen, X., Jiang, M., Lv, X., & Yan, G. (2007). Antioxidant activity and phenolics of an endophytic *Xylaria* sp. from *Ginkgo biloba*. *Food Chemistry*, 105(2), 548-554.
- Moharram, A. M., Zohri, A. A. & Seddek, N. H. (2015). Production of kojic acid by endophytic fungi isolated from medicinal plant in Egypt. *International Invention Journal of Biochemistry and Bioinformatics*, 3(3), 28-31.
- Pandi, M., Manikandan, R., & Muthumary, J. (2010). Anticancer activity of fungal taxol derived from *Botryodiplodia theobromae* Pat., an endophytic fungus, against 7, 12 dimethyl benz(a)anthracene (DMBA)-induced mammary gland carcinogenesis in Sprague dawley rats. *Biomedicine and Pharmacotherapy*, 64(1), 48-53.
- Panphut, W. (1997). *Bioactive compounds from endophytic fungi of Thai medicinal plants*. Master of Science (Microbiology) Thesis, Mahidol University. (in Thai)
- Prabpai, S., Wiyakrutta S., Sriubolmas, N., & Kongsaeree, P. (2015). Antimycobacterial dihydronaphthalenone from the endophytic fungus *Nodulisporium* sp. of *Antidesma ghaesembilla*. *Phytochemistry Letters*, 13(2015), 375-378.
- Prachya, S., Wiyakrutta, S., Sriubolmas, N., Ngamrojanavanich, N., Mahidol, C., Ruchirawat, S., & Kittakoop, P. (2007). Cytotoxic mycoepoxydiene derivatives from an endophytic fungus *Phomopsis* sp. isolated from *Hydnocarpus anthelminticus*. *Planta Medica*, 73(13), 1418-1420.
- Sadananda, T. S., Govindappa, M., & Ramachandra, Y. L. (2014). In vitro antioxidant activity of lectin from different endophytic fungi of *Viscum album* L. *British Journal of Pharmaceutical Research*, 4(5), 626-643.
- Shweta, S., Gurumrthy, B. R., Ravikanth, G., Ramanan, U. S., & Shivanna, M. B. (2012). Endophytic fungi from *Miquelia dentate* Bedd., produce the anti-cancer alkaloid, camptothecine. *Phytomedicine*, 20(3-4), 337-342.
- Sindhu, G., Ratheesh, M., Shyni, G. L., Nambisan, B., & Helen, A. (2012). Antiinflammatory and antioxidative effects of mucilage of *Trigonella foenum graecum* (fenugreek) on adjuvant induced arthritic rats. *International Immunopharmacology*, 12(1), 205-211.
- Stierle, A., Strobel, G., & Stierle, D. (1993). Taxol and taxane production by *Taxomyces andreanae*, an endophytic fungus of pacific yew. *Science*, 260(5105), 214-216.
- Strobel, G. A., Hess, W. M., Li, J. Y., Ford, E., Sears, J., Sidhu, R. S. & Summerell, B. (1997). *Pestalotiopsis guepinii*, a taxol-producing endophyte of the wollemi pine, *Wollemia nobilis*. *Australian Journal of Botany*, 45(6), 1073-1082.

- Strobel, G., Ford, E., Worapong, J., Harper, J. K., Arif, A. M., Grant, D. M., . . . Ming-Wah-Chau, R. (2002). Isopestacin, an isobenzofuranone from Pestalotiopsis microspora, possessing antifungal and antioxidant activities. *Phytochemistry*, 60(2), 179-183.
- Supong, K., Thawai, C., Choowong, W., Kittiwongwattana, C., Thanaboripat, D., Laosinwattana, C., . . . Pittayakhajonwut, P. (2016). Antimicrobial compounds from endophytic Streptomyces sp. BCC72023 isolated from rice (*Oryza sativa L.*). *Research in Microbiology*, 167(4), 290-298.
- Tan, R. X., & Zou, W. X. (2001). Endophytes: A rich source of functional metabolites. *Natural Product Reports*, 18(4), 448-459.
- U.S. Food and Drug Administration. (2015). *Highlights of prescribing information: ONIVYDE™* (irinotecan liposome injection), for intravenous use. initial U.S. approval 1996. Retrieved from http://www.accessdata.fda.gov/drugsatfda_docs/label/2015/207793lbl.pdf
- Verma, V. C., Gond, S. K., Mishra, A., Kharwar, R. N., & Gange, A. C. (2009). Endophytic actinomycetes from *Azadirachta indica* A. Juss: Isolation, diversity and anti-microbial activity. *Microbial Ecology*, 57(4), 749-756.
- Wiyakrutta, S., Sriubolmas, N., Panphut, W., Thongon, N., Danwisetkanjana, K., Ruangrungsi, N., & Meevootisom, V. (2004). Endophytic fungi with anti-microbial, anti-cancer and anti-malarial activities isolated from Thai medicinal plants. *World Journal of Microbiology and Biotechnology*, 20(3), 265-272.
- Yu, H., Zhang, L., Li, L., Zheng, C., Guo, L., Li, W., . . . Qin, L. (2010). Recent developments and future prospects of antimicrobial metabolites produced by endophytes. *Microbiological Research*, 165(6), 437-449.
- Zhang, Y., Han, T., Ming, Q., Wu, L., Rahman, K., & Qin, L. (2012). Alkaloids produced by endophytic fungi: A review. *Natural Product Communications*, 7(7), 963-968.
- Zhong, L., Niu, B., Tang, L., Chen, F., Zhao, G., & Zhao, J. (2016). Effects of Polysaccharide elicitors from endophytic *Fusarium oxysporum* Fat9 on the growth, flavonoid accumulation and antioxidant property of *Fagopyrum tataricum* sprout cultures. *Molecules*, 21(12), 1590-1601.

