

**ศักยภาพของสารจากธรรมชาติ กรดอะมิโน และกรดอินทรีย์ต่อการควบคุมเชื้อร้า *Aspergillus fumigatus*
ของเมล็ดข้าว**

**Potential of Natural Products, Amino Acids and Organic Acids to Control *Aspergillus fumigatus*
of Rice Seed**

ภัสรา แสนงาม¹ รัติยา พงศ์พิสุทธา¹ และ ชัยณรงค์ รัตนกรีฑากุล¹
Patsara Saen-ngam¹, Ratiya Pongpisutta¹ and Chainarong Rattanakreetakul¹

Abstract

Postharvest disease is the most important problem affecting of rice product in both quantity and quality. The crucial factor is storage fungi. The objective of this research is to investigate the potential of chitosan and chitooligosaccharide, amino acids as L-glutamic acid and organic acids as acetic and lactic acids to control *Aspergillus fumigatus*, a causing agent of storage fungi on rice seed. Blotter technique was used after dipping rice seed into the solutions at the concentrations of 0.5 and 1.0% for 30 min, followed by spraying with spore suspension at the concentration of 1×10^6 spore/ml, then incubate at room temperature for 5 days. There were significant differences in colonization of *A. fumigatus* on rice seeds. Lactic acid at 3% concentration showed the highest efficiency with 20.00% of colonization while control represented 84.00 % (LSD=12.9044).

Keywords: storage fungi of rice seed, fungal control, lactic acid

บทคัดย่อ

โรคหลังการเก็บเกี่ยวของเมล็ดข้าวจัดเป็นปัญหาที่ส่งผลกระทบต่อผลผลิตของข้าวทั้งในด้านปริมาณและคุณภาพ ปัจจัยที่สำคัญคือการเจริญของเชื้อร้าในโรงเก็บ วัตถุประสงค์ของการศึกษาในครั้งนี้ เพื่อศึกษาศักยภาพของสารในกลุ่ม chitosan และ chitooligosaccharide สารในกลุ่มกรดอะมิโน ได้แก่ L-glutamic acid และสารในกลุ่มกรดอินทรีย์ ได้แก่ acetic acid และ lactic acid ในการควบคุมเชื้อร้าในโรงเก็บบนเมล็ดข้าวที่เกิดจากเชื้อร้า *Aspergillus fumigatus* โดยทดสอบด้วยวิธี blotter technique หลังการแช่เมล็ดในสารละลายที่ความเข้มข้น 0.5 และ 1.0 เปอร์เซ็นต์ นาน 30 นาที จากนั้นฉีดพ่นด้วย สารละลายแขวนลดอยสปอร์ความเข้มข้น 1×10^6 สปอร์/มิลลิลิตร บ่มเชื้อที่อุณหภูมิห้อง 5 วัน พบร่องรอยเจริญของเชื้อร้าได้ดีที่สุดคือ lactic acid ที่ความเข้มข้น 3 เปอร์เซ็นต์โดยพบร่องรอยเจริญของเชื้อร้า 20.00 เปอร์เซ็นต์ ขณะที่การทดลองควบคุมพบร่องรอยของเชื้อร้า 84.00 เปอร์เซ็นต์ (LSD=12.9044)

คำสำคัญ: เชื้อร้าในโรงเก็บของเมล็ดข้าว, การควบคุมเชื้อร้า, lactic acid

คำนำ

ข้าวเป็นอาหารหลักที่บริโภคกันเกือบทั่วทุกมุมโลก เป็นสินค้าส่งออกที่ทำรายได้ให้กับประเทศไทยอีกด้วย หากเก็บรักษาเมล็ดข้าวในโรงเก็บที่ไม่ได้มาตรฐานอาจทำให้เกิดการปนเปื้อนของเชื้อร้าได้ เชื้อร้านิดหนึ่งในโรงเก็บที่มีความสำคัญคือ *Aspergillus fumigatus* เป็นกลุ่มเชื้อร้าที่ทำให้เกิดโรค Aspergillosis เกิดการติดเชื้อที่ระบบทางเดินหายใจ ส่งผลกระทบต่อสุขภาพของผู้ผลิตและผู้บริโภค มีรายงานว่าประเทศไทยพบผู้ป่วยด้วยโรคนี้มากที่สุด สำหรับการควบคุมเชื้อร้านเมล็ดพันธุ์ที่เคยมีรายงาน เช่น การใช้กรดไนโตรทีฟามาตรควบคุมเชื้อร้านเมล็ดพรวิกได้ (พิพวรรณ, 2553) บุษกร และคณะ (2557) พบร่องรอยเชื้อร้าในสารสกัดจากพืชสมุนไพร เช่น ชิ้ง ชา ตะไคร้ กระชาย และมิ้นมาใช้ในการควบคุมเชื้อร้า *Aspergillus flavus* ซึ่งมีทั้งสารที่มีความปลดปล่อย แต่เป็นอันตรายต่อผู้บริโภคและสิ่งแวดล้อม โดยเฉพาะกลุ่มของสารเคมีที่มีการใช้กันอย่างแพร่หลาย รายงาน (2530) รายงานว่าสาร ammonium propionate หรือมีชื่อทางการค้าว่า Luprosil NC มีความสามารถในการควบคุมสารพิษของพลาทอกซินบนเมล็ดข้าวโพด แต่การใช้สารเคมีในการควบคุมการเจริญของเชื้อร้ามีข้อจำกัด หากมีการใช้ติดต่อกัน

¹ภาควิชาโรคพืชและเกษตรศาสตร์กำแพงเพชรมหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์วิทยาเขตกำแพงเพชรจังหวัดนครปฐม 73140

¹Department of Plant Pathology, Faculty of Agriculture at Kamphaengsaen, Kasetsart University, Kamphaengsaen Campus, Nakhon Pathom 73140

เป็นระยะเวลาหนึ่งให้เชื้อสาเหตุโรคต้านทานต่อสารเคมีนิดนั้นได้ นอกจากนี้ยังพบปัญหาสารพิษตกค้างในสภาพแวดล้อม และเมล็ดข้าวอีกด้วย จึงมีแนวคิดที่จะนำสารที่มีความปลอดภัยมาใช้ในการควบคุมโรคในเมล็ดข้าว คือกลุ่มสารจากธรรมชาติ เช่น chitooligosaccharides เป็นสารที่ได้จากการธรรมชาติ มีความสามารถในการต้านเชื้อรา (Rahman et al., 2014) รวมทั้งสารในกลุ่มกรดอะมิโน และกรดอินทรีย์ด้วย

อุปกรณ์และวิธีการ

1. เตรียมสปอร์แขวนลอยของเชื้อรา *Aspergillus fumigatus*

นำเชื้อรา *A. fumigatus* มาเลี้ยงบนอาหาร potato dextrose agar (PDA) ที่อุณหภูมิห้อง เป็นระยะเวลา 5 วัน จากนั้นนำน้ำกัลน์เน็งมาเชื่อมกับน้ำยาล้างจานเพื่อทำการละลายสปอร์โดยใช้สัดส่วน 0.1 มิลลิลิตร/น้ำ 10 มิลลิลิตร ราดลงบนผ้าหัวใจในเชื้อราเพื่อลดละลายสปอร์ เตรียมสารแขวนลอยสปอร์ความเข้มข้น 1×10^6 สปอร์/ มิลลิลิตร

2. การทดสอบศักยภาพของสารจากธรรมชาติ กรดอะมิโน และกรดอินทรีย์ต่อการควบคุมการเจริญของเชื้อราบนเมล็ดข้าว

นำเมล็ดข้าวมาฝ่าเชื้อที่ผ่านเมล็ดด้วย 0.1 เปอร์เซ็นต์ w/v sodium hypochlorite นาน 2 นาที ถังด้วยน้ำกัลน์เน็งมา เชื้อ 2 ครั้ง แล้วเมล็ดในสารละลาย chitooligosaccharides, chitosan, acetic acid, lactic acid และ L-glutamic acid ที่ระดับความเข้มข้น 0.5, 1, 2, 3 เปอร์เซ็นต์ นาน 30 นาที ผู้ที่แห้งจากน้ำดีพ่นสปอร์แขวนลอยของเชื้อรา *A. fumigatus* ความเข้มข้น 1×10^6 สปอร์/ มิลลิลิตร ลงบนเมล็ดข้าว โดยใช้ปริมาณในการฉีดพ่นสปอร์แขวนลอยลงบนเมล็ดปริมาณ 1 มิลลิลิตร/กรัมวิธี นำเมล็ดข้าวที่ฉีดพ่นสปอร์แขวนลอยเรียบอย่างสวยงามลงบนกระดาษเพาะเมล็ด (blotter technique) ทำการทดลองจำนวน 100 เมล็ด/กรัมวิธี จากนั้นนำไปอบที่อุณหภูมิห้อง ภายใต้แสง near-UV 12 ชั่วโมง หลับมีด 12 ชั่วโมง วางแผนการทดลองแบบ Completely Randomized Design (CRD)

บันทึกผลการทดลองโดยตรวจนับจำนวนเมล็ดข้าวที่มีการเจริญของเชื้อรา *A. fumigatus* โดยใช้กล้อง stereo microscope ที่ 3, 5 และ 7 วัน คำนวนหาเปอร์เซ็นต์การเจริญของเชื้อราโดยสูตร

$$\text{เปอร์เซ็นต์การเจริญของเชื้อรา} = (\frac{\text{จำนวนเมล็ดที่เกิดโรคทั้งหมด}}{\text{จำนวนเมล็ดทั้งหมด}} \times 100)/\text{จำนวนเมล็ดทั้งหมด}$$

ผลและวิจารณ์ผล

จากการทดลองศักยภาพของสารจากธรรมชาติ กรดอะมิโน และกรดอินทรีย์ ที่ใช้ในการควบคุมการเจริญเติบโตของเชื้อรา *A. fumigatus* บนเมล็ดข้าว ที่ 3 วันพบว่าสาร lactic acid ที่ระดับความเข้มข้น 3 เปอร์เซ็นต์ สามารถควบคุมการเจริญของเชื้อราบนเมล็ดข้าวได้ดีที่สุด โดยมีการเจริญของเชื้อรา 14.00 เปอร์เซ็นต์ และยังมีความสามารถในการควบคุมเชื้อราได้ดีที่สุดในวันที่ 5 และ 7 ด้วยเช่นกัน โดยมีเปอร์เซ็นต์การเจริญเดิบต่อของเชื้อรา 20.00 และ 32.00 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ ทดสอบคล้องกับรายงานของ Blagojev et al. (2012) ที่รายงานว่ากรด lactic acid มีความสามารถในการยับยั้งเชื้อจุลินทรีย์ และสามารถฝ่าเชื้อราได้ Oliveira et al. (2014) รายงานว่าผลของสาร lactic acid ที่ได้จาก lactic acid bacteria (LAB) ที่ความเข้มข้น 10^9 CFU/ g มีประสิทธิภาพในการควบคุมการเจริญของเชื้อรา *Fusarium* sp. บนเมล็ดข้าวพืช จากการศึกษาพบว่า lactic acid ที่ได้นั้นจัดเป็นกรดอินทรีย์ที่สามารถสังเคราะห์ทางเคมีหรือสกัดจากกระบวนการเมtabolism ของจุลินทรีย์ ในกลุ่ม Lactobacillaceae หรือเรียกอีกอย่างว่า lactic acid bacteria นั้นเอง ดังนั้น lactic acid จึงจัดเป็นสาร antibiotic ชนิดหนึ่ง ที่มีความสามารถในการยับยั้งการเจริญเติบโตของเชื้อราได้

รองลงมาได้แก่สาร chitooligosaccharides ที่ความเข้มข้น 3 เปอร์เซ็นต์ นั้นมีความสามารถในการควบคุมการเจริญเติบโตของเชื้อรา *A. fumigatus* ได้เช่นกัน โดยพบว่ามีเชื้อราเจริญได้ 36.00 เปอร์เซ็นต์ ที่ระยะเวลา 3 วัน ส่วนวันที่ 5 และ 7 วัน มีการเจริญของเชื้อรา 58.00 และ 62.00 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ โดยมีความสามารถคล้องกับรายงานของ Rahman et al. (2014) ว่าสาร chitooligosaccharides มีความสามารถในการยับยั้งเชื้อรา และทดสอบคล้องกับรายงานของ Wang et al. (2007) ที่รายงานว่า chitooligosaccharides ความเข้มข้นต่ำสุดที่สามารถควบคุมเชื้อได้คือ 0.15 ± 0.01 เปอร์เซ็นต์ สามารถควบคุมเชื้อรา *Aspergillus niger*, *Rhizopus apiculatus* และ *Mucor circinelloides* ได้ และจากที่ได้ทำการศึกษา chitooligosaccharides, chitosan และ chitosanase พบว่า chitooligosaccharides จัดอยู่ในกลุ่มเดียวกับ chitosan และ chitosanase ซึ่ง chitosanase เป็นเอนไซม์ที่ย่อยผนังของจุลินทรีย์และยับยั้งการเจริญของเชื้อราได้โดยพบว่า chitosanase เป็นพอลิเมอร์ชนิดหนึ่งที่มีอิฐภาคเป็นประจุบวกที่จะไปยึดเกาะบนผนังของจุลินทรีย์ที่เป็นประจุลบเกิดปฏิกิริยา hydrolysis จึงทำให้สารในกลุ่ม chitosanase สามารถย่อยจุลินทรีย์และยับยั้งการเจริญของจุลินทรีย์ได้ (Wang et al., 2007) ซึ่ง Hirano

and Nagao (2000) รายงานว่า chitooligosaccharides สามารถยับยั้งเชื้อรากสาเหตุโรคพืช เช่น *Fusarium oxysporum*, *Phomopsis fuleushii* และ *Alternaria alternata* ได้มีประสิทธิภาพที่สูงกว่าการใช้ chitosan นอกจากนี้ Wang et al. (2007) รายงานว่า chitooligosaccharides มีประสิทธิภาพในการยับยั้งจุลินทรีย์ทั้งที่เป็นแบคทีเรียและเชื้อราได้ โดยมีประสิทธิภาพคล้ายกับ chitosanase

Table 1 Growth percentage of *Aspergillus fumigatus* on rice seeds immersed in natural product, amino acid and organic acid after 3, 5 and 7 day incubation period at room temperature under near UV 12 hr and dark 2 hr

Treatment	Concentration (%)	Fungal growth (%) ^{1/}		
		3 days	5 days	7 days
Control	-	81.00 abcd	84.00 abc	87.00 abcd
Chitooligosacharides	0.5	46.00 hi	72.00 cdef	76.00 defg
	1	45.00 hi	66.00 efg	71.00 fghi
	2	38.00 i	64.00 efg	64.00 hi
	3	36.00 i	58.00 g	62.00 i
Chitosan	0.5	71.00 bcdef	84.00 abc	85.00 bcde
	1	68.00 defg	74.00 bcde	75.00 efgh
	2	54.00 gh	60.00 fg	63.00 i
	3	55.00 gh	66.00 efg	69.00 fghi
Lactic acid	0.5	76.00 abcde	81.00 abc	84.00 bcde
	1	57.00 fgh	64.00 efg	71.00 fghi
	2	54.00 gh	63.00 efg	68.00 ghi
	3	14.00 j	20.00 h	32.00 j
Acetic acid	0.5	65.00 efg	68.00 defg	80.00 cdef
	1	75.00 abcde	82.00 abc	85.00 bcde
	2	77.00 abcde	80.00 abcd	83.00 cde
	3	88.00 a	89.00 a	97.00 a
L-glutamic acid	0.5	83.00 abc	85.00 ab	89.00 abc
	1	70.00 cdef	81.00 abc	84.00 bcde
	2	85.00 ab	90.00 a	95.00 ab
	3	65.00 efg	75.00 bcde	95.00 ab
CV		16.29297	12.7365	10.63621
LSD		14.28499	12.9044	11.47959

^{1/} Column values followed by the same letter are not significantly different ($P=0.05$)

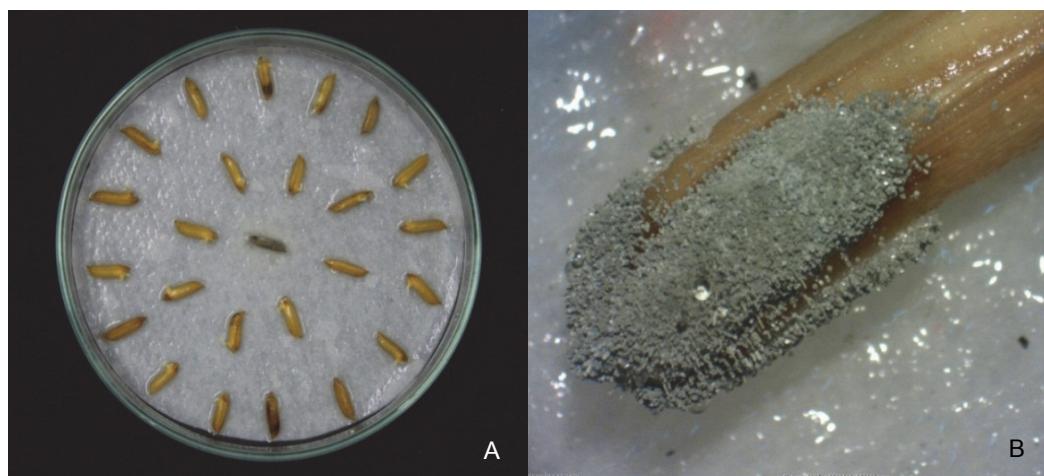


Figure 1 (A) Blotter technique and (B) *Aspergillus fumigatus* on a rice seed

สรุปผลการทดลอง

การทดลองการควบคุมการเจริญของเชื้อร้า *Aspergillus fumigatus* บนเมล็ดข้าวที่ระยะเวลา 3, 5 และ 7 วัน พบร่วมกับ lactic acid ที่ระดับความเข้มข้น 3 เปอร์เซ็นต์ มีความสามารถในการยับยั้งการเจริญของเชื้อร้า *A. fumigatus* โดยมีเปอร์เซ็นต์การเจริญของเชื้อร้า 14.00, 20.00 และ 32.00 เปอร์เซ็นต์ ตามลำดับ รองลงมาคือ chitooligosaccharides พบว่าสามารถควบคุมการเจริญของเชื้อร้าได้ดีที่ระยะเวลา 3 วัน โดยมีเปอร์เซ็นต์การเจริญของเชื้อร้า 36.00 เปอร์เซ็นต์

คำขอคุณ

ขอขอบคุณห้องปฏิบัติการวิทยา ภาควิชาโรคพืช คณะเกษตรฯ กำแพงแสน มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์ วิทยาเขต กำแพงแสน ที่ให้การสนับสนุนในเรื่องของสถานที่และอุปกรณ์ที่ใช้ทำการวิจัย

เอกสารอ้างอิง

- พิพวรรณ สิทธิสมบต. 2553. ผลของการดูดไนโตรฟิล์ในการควบคุมเชื้อร้า *Colletotrichum capsici* ที่ติดมากับเมล็ดพันธุ์พริก. ปัญหาพิเศษปริญญาตรี. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, นครปฐม.
- นุ่งกร ทองใบ, พิชารณ์ แม้วผลสัม. และสาวิตี้ ทวีพร. 2557. ประสิทธิภาพของสารสกัดกากมะพร้าว และกรดฟูมาริกต่อโคลิฟอร์มที่ป่นเปี้ยนใบ โนรา. วารสารวิทยาศาสตร์เกษตรฯ 42 (3 พิเศษ): 236-239.
- รณกพ บรรจิดเดชชู. 2530. เชื้อร้านในโรงเก็บ สารพิชอฟลาโทกซินและการควบคุมด้วยสารเคมีบนเมล็ดข้าวโพด. วิทยานิพนธ์ปริญญาโท. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, กรุงเทพฯ.
- อาภากร ศิลป์ประเสริฐ. 2554. ประสิทธิภาพของสารสกัดจากพืชสมุนไพรในการควบคุมเชื้อร้า *Aspergillus flavus*. ปัญหาพิเศษปริญญาตรี. มหาวิทยาลัยเกษตรศาสตร์, นครปฐม.
- Blagojev, N., M. Skrinjar, S. V. Moracanin and V. Soso. 2012. Control of mould growth and mycotoxin production by lactic acid bacteria metabolites. Romania Biotechnological Letters 17(3): 7219-7226.
- Hirano, S. and N. Nagao. 1989. Effects of chitosa, pectic acid, lysozyme, and chitinase on the growth of several phytopathogens. Agric Biot Chem 53: 3065-3066.
- Oliveira, M. P., E. Zannini and E. K. Arendt. 2014. Cereal fungal infection, mycotoxins, and lactic acid bacteria mediated bioprotection: from crop farming to cereal products. Food Microbiology 37: 78-95.
- Rahman, H., L. R. Shovan, L. G. Hjeljord, B. B. Aam, V. G. H. Eijsink, M. Sorlie and A. Tronsmo. 2014. Inhibition of fungal plant pathogens by synergistic action of chito-oligosaccharides and commercially available fungicides. PLoS ONE 9(4): e93192.
- Wang, Y., P. Zhou, J. Yu, X. Pan, P. Wang, W. Lan and S. Tao. 2007. Antimicrobial effect of chitooligosaccharides produced by chitosanase from *Pseudomonas CUY8*. Asia Pac J Clin Nutr 16(1): 174-177.