



MECHANISMS AND INHERITANCE OF TERMINAL DROUGHT TOLERANCE AND ASSOCIATION OF DROUGHT TOLERANCE TRAITS WITH PREHARVEST AFLATOXIN CONTAMINATION IN PEANUT (Arachis hypogasa L.)

MR. TEERAYOOT GIRDTHAI

A THESIS FOR THE DEGREE OF DOCTOR OF PHILOSOPHY

KHON KAEN UNIVERSITY

2010 .





MECHANISMS AND INHERITANCE OF TERMINAL DROUGHT TOLERANCE AND ASSOCIATION OF DROUGHT TOLERANCE TRAITS WITH PREHARVEST AFLATOXIN CONTAMINATION IN PEANUT

(Arachis hypogaea L.)

MR. TEERAYOOT GIRDTHAI



A THESIS FOR THE DEGREE OF DOCTOR OF PHILOSOPHY KHON KAEN UNIVERSITY

MECHANISMS AND INHERITANCE OF TERMINAL DROUGHT TOLERANCE AND ASSOCIATION OF DROUGHT TOLERANCE TRAITS WITH PREHARVEST AFLATOXIN CONTAMINATION IN PEANUT

(Arachis hypogaea L.)

MR. TEERAYOOT GIRDTHAI

A THESIS SUBMITTED IN PARTIAL FULFILLMENT OF THE
REQUIREMENTS
FOR THE DEGREE OF DOCTOR OF PHILOSOPHY
IN AGRONOMY
GRADUATE SCHOOL KHON KAEN UNIVERSITY
2010



THESIS APPROVAL KHON KAEN UNIVERSITY

FOR

DOCTOR OF PHILOSOPHY

IN AGRONOMY

Thesis Title:

Mechanisms and Inheritance of Terminal Drought Tolerance and

Association of Drought Tolerance Traits with Preharvest Aflatoxin

Contamination in Peanut (Arachis hypogaea L.)

Author:

Mr. Teerayoot Girdthai

Thesis Examination Committee:

Associate Professor Dr. Prasit Jaisil

Chairperson

Associate Professor Dr. Sanun Jogloy

Member

Associate Professor Dr. Nimitr Vorasoot

Member

Associate Professor Dr. Chutipong Akkasaeng

Member

Dr. Sopone Wongkaew

Member

Dr. Peaingpen Sarawat

Member

Thesis Advisors:

Associate Professor Dr. Sanun Jogloy)

Advisor

Niwita Vonasost

Co-Advisor

(Associate Professor Dr. Nimitr Vorasoot)

Chopy Ally

Co-Advisor

(Associate Professor Dr. Chutipong Akkasaeng

Dr. Sarana Wandham

Co-Advisor

(Associate Professor Dr. Lampang Manmart)

(Associate Professor Dr. Anan Polthanee)

Dean, Graduate School

Dean, Faculty of Agriculture

Copyright of Khon Kaen University

ธีรยุทธ เกิดไทย. 2553. กลไกและพันธุกรรมการถ่ายทอดลักษณะการทนแล้งที่เกิดขึ้นในช่วง ปลายของการเจริญเติบโตและความสัมพันธ์ของลักษณะทนแล้งกับการปนเปื้อน ของสารอฟลาทอกซินก่อนการเก็บเกี่ยวในถั่วลิสง. วิทยานิพนธ์ปริญญา ปรัชญาดุษฎีบัณฑิต สาขาวิชาพืชไร่ บัณฑิตวิทยาลัย มหาวิทยาลัยขอนแก่น.

อาจารย์ที่ปรึกษาวิทยานิพนธ์: รศ.คร. สนั่น จอกลอยม, รศ.คร. นิมิตร วรสูต, รศ.คร. ชุติพงษ์ อรรคแสง, คร. โสภณ วงศ์แก้ว

บทคัดย่อ

E 47360

กวามแห้งแล้งที่เกิดในช่วงปลายของการเจริญเติบโตของถั่วลิสงนอกจากจะทำให้ผลผลิต ลดลงแล้ว ยังมีผลกระทบต่อการเข้าทำลายของเชื้อราที่ก่อให้เกิดการปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซิน ในเมล็ด การใช้พันธุ์ทนแล้งสามารถลดการปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซินใด้ แต่จำเป็นต้องทราบ ข้อมูลของลักษณะการทนแล้งทั้งทางด้านสัณฐานวิทยาและสรีรวิทยาที่จะนำไปใช้ในการปรับปรุง พันธุ์ เนื่องจากการใช้ลักษณะดังกล่าวเพื่อกัดเลือกพันธุ์จะมีประสิทธิภาพมากกว่าการใช้ลักษณะผลผลิตเพียงอย่างเดียว นอกจากนั้นข้อมูลพันธุกรรมการถ่ายทอดลักษณะและสหสัมพันธ์ทาง พันธุกรรมของลักษณะทนแล้งที่เกิดขึ้นในช่วงปลายของการเจริญเติบโตกับผลผลิตของถั่วลิสง และการปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซินยังนับเป็นข้อมูลที่สำคัญสำหรับการกำหนดวิธีการปรับปรุง พันธุ์ถั่วลิสงให้ต้านทานต่อความแห้งแล้ง มีผลผลิตสูงและลดการปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซิน

งานวิจัยนี้มีวัตถุประสงค์ เพื่อ (1) ศึกษาการเจริญเติบโตของรากถั่วถิสงสายพันธุ์ต่างๆ ใน สารละลายธาตุอาหารเปรียบเทียบกับในกระถางเพื่อคัดเลือกสายพันธุ์ที่มีระบบรากดีสามารถ ต้านทานต่อความแห้งแล้ง และหาความสัมพันธ์ระหว่างลักษณะของรากในสองสภาพปลูก (2) ศึกษาการปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซินในถั่วถิสงพันธุ์ต่างๆ ที่กระทบแล้งในช่วงปลายของระยะ การเจริญเติบโต และหาความสัมพันธ์ของลักษณะการทนแล้งกับการปนเปื้อนของสาร อฟลาทอกซิน และ (3) ศึกษาพันธุกรรมการถ่ายทอดลักษณะ (heritability; h^2) และสหสัมพันธ์ทาง พันธุกรรมของลักษณะ ที่ปรากฏและลักษณะทางพันธุกรรม (phenotypic and genotypic correlation; r_p and r_g) ของลักษณะทนแล้งที่เกิดขึ้นในช่วงปลายของการเจริญเติบโตกับผลผลิตของถั่วลิสง และ การปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซิน

งานวิจัยนี้แบ่งการศึกษาออกเป็น 4 ส่วน ส่วนแรกคือ การศึกษาเปรียบเทียบการ เจริญเติบโตของรากถั่วลิสงสายพันธุ์ต่างๆ ในสภาพการปลูกในกระถางและในสารละลาย และหา ความสัมพันธ์ระหว่างลักษณะของรากถั่วลิสงในการปลูกทั้งสองสภาพ โดยนำถั่วลิสงจำนวน 12

E 47360 สายพันธุ์ ได้แก่ พันธุ์ทนแล้งจากสถาบันวิจัยพืชในเขตร้อนชื้นกึ่งแห้งแล้งนานาชาติ ประเทศอินเดีย (ICRISAT) จำนวน 8 สายพันธุ์คือ ICGV 98300 ICGV 98303 ICGV 98305 ICGV 98308 ICGV 98324 ICGV 98330 ICGV 98348 และ ICGV 98353 พันธุ์แนะนำในประเทศไทย จำนวน 2 พันธุ์ คือ ไทนาน 9 และ ขอนแก่น 60-3 ถั่วลิสงที่ไม่สร้างปม 1 พันธุ์ คือ Non-nod และพันธุ์ทนแล้งซึ่ง ได้รับจาก the United States Department of Agriculture (USDA) 1 พันธุ์ คือ Tifton-8 นำพันธุ์ ดังกล่าวไปปลูกเปรียบเทียบในสารละลาย และในกระถางที่มีขนาคต่างกันสองขนาค ใช้แผนการ ทคลองแบบ randomized complete block design (RCBD) มี 4 ซ้ำทำการทคลองในฤดูแล้งปี 2546/2547 และ ทำการทดลองซ้ำในฤดูแล้งปี 2547 ทำการบันทึกข้อมูลน้ำหนักแห้งของต้น น้ำหนัก แห้งของราก อัตราส่วนน้ำหนักแห้งระหว่างรากต่อต้น (root: shoot ratio) ความยาวราก พื้นที่ผิว ราก ขนาดเส้นผ่าศูนย์กุลาง และปริมาตรของราก โดยใช้เครื่องวัคราก WINRHIZO รุ่น PRO ผล ของการทคลองพบว่า ถั่วลิสงพันธุ์ขอนแก่น 60-3 และ พันธุ์ Tifton-8 มีรากมากที่สุด ส่วนพันธุ์ Non-nod มีค่าเฉลี่ยของทุกลักษณะของรากน้อยที่สุด นอกจากนี้ยังพบความสัมพันธ์ในเชิงบวก ระหว่างน้ำหนักแห้งของต้น น้ำหนักแห้งของราก อัตราส่วนน้ำหนักแห้งระหว่างรากต่อต้น รวมถึง ลักษณะต่างๆ ของรากถั่วลิสงที่ปลูกในกระถางและที่ปลูกในสารละลาย จึงสรุปได้ว่า การศึกษา ลักษณะรากของถั่วลิสงที่ปลูกในสารอาหารพืชสามารถใช้ทดแทนการศึกษารากในกระถางได้

การศึกษาส่วนที่สองได้ทดสอบการปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซินในถั่วลิสงที่กระทบแล้ง ในช่วงปลายของระยะการเจริญเติบโต และ หาความสัมพันธ์ของลักษณะการทนแล้งกับการ ปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซิน เพื่อใช้เป็นเกณฑ์คัดเลือกพันธุ์ทนแล้งและลคการปนเปื้อนของสาร อฟลาทอกซิน ทำการทดลองในสภาพแปลงทคลองภายใต้โรงเรือนป้องกันฝนสองครั้งในฤดูแล้งปี 2546/2547 และ ทำการทคลองซ้ำในฤดูแล้งปี 2547/2548 ใช้แผนการทคลองแบบ split plot design มี 4 ซ้ำ กำหนดให้ระดับการให้น้ำที่ความชื้นดิน 2 ระดับ (ที่ระดับความจุสนาม และที่ระดับ 1/3 ของน้ำในคินที่เป็นประโยชน์ ในช่วง 80 วันหลังปลูกจนถึงเก็บเกี่ยว) เป็น main plot และกำหนดให้ พันธุ์ถั่วลิสงจำนวน 11 พันธุ์ เป็น sub-plot โดยใช้สายพันธุ์เดียวกับงานทดลองที่ 1 ยกเว้นไม่มีพันธุ์ Non-nod ทำการบันทึกข้อมูลลักษณะทางสรีรวิทยาใค้แก่ คัชนีการทนแล้งของลักษณะชีวมวล พื้นที่ใบจำเพาะ (specific leaf area; SLA) ความหนาแน่นของคลอโรฟิลล์ SPAD chlorophyll meter reading (SCMR) ปริมาณน้ำสัมพัทธ์ในใบ (relative water content; RWC) ค่าคะแนนความเหี่ยวของ ใบ (drought stress rating; DSR) น้ำหนักแห้งรวมทั้งต้น (total dry matter) ผลผลิตฝักแห้ง เปอร์เซ็นต์การเข้าทำลายของเชื้อรา Aspergillus flavus และการปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซิน ผล ของการทดลองจากทั้งสองปีพบว่าพันธุ์ ICGV 98305 ICGV 98330 ICGV 98348 ICGV 98353 และ พันธุ์ Tifton-8 มีการปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซินน้อยที่สุด นอกจากนี้ยังพบความสัมพันธ์

E 47360 ระหว่างลักษณะทางด้านสรีรวิทยาของการทนแล้งและปริมาณสารอฟลาทอกซินโดยเฉพาะอย่างยิ่ง ภายใต้สภาพขาดน้ำ ลักษณะทนแล้งคือ SLA RWC ความหนาแน่นของคลอโรฟิลล์ และค่าคะแนน ความเหี่ยวของใบ มีความสัมพันธ์สูงกับระดับการปนเปื้อนของสารอฟลาทอกซิน แสดงว่าการ ปรับปรุงพันธุ์สามารถใช้ลักษณะทนแล้งต่างๆเหล่านี้เป็นเกณฑ์ในการคัดเลือกพันธุ์ต้านทานต่อเข้า ทำลายเมล็ดจากเชื้อราที่สร้างสารสารอฟลาทอกซิน และการปนเปื้อนสารอฟลาทอกซินโดย ทางถ้อมได้

ส่วนที่สามของการศึกษานี้ได้ประเมินความสามารถในการถ่ายทอดลักษณะ (h²) ของ ลักษณะทนแล้ง สหสัมพันธ์ของลักษณะที่ปรากฏ (r_p) และลักษณะทางพันธุกรรม (r_G) ระหว่าง ลักษณะทนแล้ง และลักษณะทางการเกษตร โดยประเมินถั่วลิสงลูกผสมจำนวน 140 สายพันธุ์ ที่ได้ มาจากการสุ่มคัดเลือกจาก 4 คู่ผสมที่ได้จากการผสมพันธุ์ทนแล้ง (พันธุ์ ICGV 98348 และ ICGV 98353) และพันธุ์ที่ให้ผลผลิตสูง (พันธุ์ไทนาน 9 และ ขอนแก่น 60-3) นำสายพันธุ์ลูกผสมในชั่วรุ่น ที่ 4 มาปลูกทคสอบในชั่วรุ่นที่ 6 และชั่วรุ่นที่ 7 ร่วมกับพันธุ์พ่อแม่ ทำการทคลองในสภาพแปลง ทคลองระหว่างฤดูแล้งปี 2549/2550 และ ทำการทคลองซ้ำในฤดูแล้งปี 2550/2551 ภายใต้สภาพที่ ขาดน้ำในช่วงปลายของการเจริญเติบโต และในสภาพไม่ขาดน้ำ ทำการเก็บข้อมูล ชีวมวล ผลผลิต ฝึกแห้ง จำนวนฝึกต่อต้น จำนวนเมล็ดต่อฝัก น้ำหนัก 100 เมล็ด และลักษณะทนแล้งต่างๆ คือ ดัชนี เก็บเกี่ยว SCMR และ SLA ผลการทคลองพบว่า คัชนีเก็บเกี่ยว SCMR และ SLA มีค่าความสามารถ ในการถ่ายทอดลักษณะสูง และสูงกว่า ลักษณะทางการเกษตร โดย ดัชนีเก็บเกี่ยว SCMR และ SLA มีค่าความสามารถในการถ่ายทอคทางพันธุกรรม ระหว่าง 0.58 ถึง 0.85 0.66 ถึง 0.91 และ 0.64 ถึง 0.90 ตามลำคับ คัชนีเก็บเกี่ยว SCMR มีค่าสหสัมพันธ์ในทางบวกกับลักษณะทางการเกษตร ขณะที่ SLA มีค่าสหสัมพันธ์ในทางลบกับลักษณะทางการเกษตร จากการทคลองนี้แสคงให้เห็นว่า ดัชนี เก็บเกี่ยว SCMR และ SLA สามารถนำไปใช้เป็นลักษณะในการคัดเลือกพันธุ์ทนแล้งในถั่วลิสงได้ เนื่องจากมีความสามารถในการถ่ายทอดลักษณะสูง และมีความสัมพันธ์สูงกับลักษณะการให้ผล ผลิต จำนวนฝักต่อต้น จำนวนเมล็คต่อฝัก และ น้ำหนัก 100 เมล็ด

ส่วนที่สี่ของงานวิจัยนี้ได้ประเมินความสามารถในการถ่ายทอดลักษณะ (h²) ของความ ด้านทานต่อการปนเปื้อนสารอฟลาทอกซิน สหสัมพันธ์ของลักษณะที่ปรากฏ (rp) และลักษณะทาง พันธุกรรม (rg) ระหว่างลักษณะด้านทานต่อการปนเปื้อนสารอฟลาทอกซินและการทนแล้ง โดย ประเมินถั่วลิสงลูกผสมจำนวน 140 สายพันธุ์ ที่ได้มาจากการสุ่มคัดเลือกจาก 4 คู่ผสมที่ได้จากการ ผสมพันธุ์ทนแล้ง (พันธุ์ ICGV 98348 และ ICGV 98353) และพันธุ์ที่ให้ผลผลิตสูง (พันธุ์ ไทนาน 9 และ ขอนแก่น 60-3) นำสายพันธุ์ลูกผสมในชั่วรุ่นที่ 4 มาปลูกทดสอบในชั่วรุ่นที่ 6 และ 7 ร่วมกับ พันธุ์พ่อแม่ ทำการทดลองในสภาพแปลงทดลองในฤดูแล้งปี 2549/2550 และ ทำการทดลองซ้ำใน

ฤดูแล้งปี 2550/2551 ภายใต้สภาพที่ขาดน้ำในช่วงปลายของการเจริญเติบโต และในสภาพไม่ขาดน้ำ ทำการเก็บข้อมูล ชีวมวล ผลผลิตฝักแห้ง และลักษณะทางสรีระวิทยาของความทนแล้ง ได้แก่ ดัชนี การทนแล้งของลักษณะน้ำหนักชีวภาพ ดัชนีการทนแล้งของลักษณะผลผลิตฝักแห้ง ดัชนีเก็บเกี่ยว SCMR และ SLA ข้อมูลการเข้าทำลายของเชื้อรา A. flavus และการปนเปื้อนสารอฟลาทอกซินใน เมล็ดถั่วลิสง ผลการทดลองพบว่า ความต้านทานต่อการเข้าทำลายของเชื้อ A. flavus และการ ปนเปื้อนสารอฟลาทอกซินมีความสามารถในการถ่ายทอดของลักษณะต่ำ 0.48 ถึง 0.58 และ 0.24 ถึง 0.68 ตามลำดับ การปนเปื้อนสารอฟลาทอกซินมีค่าสหสัมพันธ์กับดัชนีเก็บเกี่ยว ดัชนีการทน แล้งของลักษณะชีวมวล ดัชนีการทนแล้งของลักษณะผลผลผลิตฝักแห้ง ซีวมวล และผลผลิตฝักแห้ง $(r_p = -0.25**$ ถึง 0.32**, $r_G = -0.57**$ ถึง 0.53**) และ มีสหสัมพันธ์สูงกับ SCMR และ SLA โดย SCMR มีค่าสหสัมพันธ์ในทางอากาบปริมาณสารอฟลาทอกซิน $(r_p = -0.10**$ ถึง -0.40**, $r_G = -0.11**$ ถึง -0.66**) และ SLA มีค่าสหสัมพันธ์ในทางบวกกับปริมาณสารอฟลาทอกซิน $(r_p = 1.11**$ ถึง -0.66**) และ SLA มีค่าสหสัมพันธ์ในทางบวกกับปริมาณสารอฟลาทอกซิน -0.11** ถึง -0.40**, -0.40**

Teerayoot Girdthai 2010. Mechanisms and Inheritance of Terminal Drought

Tolerance and Association of Drought Tolerance Traits with Preharvest

Aflatoxin Contamination in Peanut (Arachis hypogaea L.). Doctor of

Philosophy Thesis in Agronomy, Graduate School, Khon Kaen University.

Thesis Advisors:

Associate Professor Dr. Sanun Jogloy,

Associate Professor Dr. Nimitr Vorasoot,

Associate Professor Dr. Chutipong Akkasaeng

Dr. Sopone Wongkaew

ABSTRACT

E47360

Terminal drought can decrease pod yield and induce preharvest aflatoxin contamination (PAC) in peanut. Utilization of drought resistant peanut genotypes may reduce PAC under drought-prone environment. However, improvement of terminal drought resistance in peanut with reduced PAC could be achieved with a better understanding of the physiological traits for drought resistance that are associated with reduced contamination. Since employing physiological traits for drought resistance can improve selection efficiency in breeding programmes over the selection on the basis of yield. Hence, a study of drought resistance traits and aflatoxin traits and inheritance of the traits are worthy, and this provides useful information for planning a proper breeding program.

The goals of this thesis were (1) to investigate genotypic variability of peanut roots that are important characters for drought avoidance under hydroponic and pot cultures, and the associations between root characteristics of peanut grown in hydroponic and pot studies, (2) to determine the effects of terminal drought on *Aspergillus flavus* colonization and PAC, and identify physiological traits associated with PAC under terminal drought stress, and (3) to estimate the heritabilities of terminal drought resistance traits, agronomic traits, and aflatoxin contamination traits, and estimate genotypic and phenotypic correlations between the traits.

This research was organized into four parts. The first part of this study determined the association between root characteristics of peanut grown in hydroponic

and pot experiments. Twelve peanut genotypes were planted in a randomized complete block design (RCBD) with 4 replications in a hydroponic study, a small pot, and a large pot experiments. The studies were conducted in two years during 2004-2005. Shoot dry weight, root dry weight, root to shoot ratio, root length, root surface, average diameter of roots, and root volume were measured. Tifton-8 and KK 60-3 had consistently higher values for all root characteristics compared to that of the other genotypes. Root characteristics of peanut genotypes grown in hydroponic were positively correlated with those grown in pot conditions. The results suggested that assessment of root characteristics of peanut in hydroponic for drought tolerance could replace the assessment in soil media.

The second part of this study determined the effects of terminal drought on PAC and to investigate the associations between surrogate traits for drought tolerance and PAC. Field tests under rainout shelters were conducted in the dry seasons 2004/05 and 2005/06. Eleven peanut genotypes were evaluated under irrigated [field capacity (FC)] and terminal drought conditions [1/3 available soil water (1/3 AW) at 80 days after planting (DAP)]. Data were recorded for physiological traits, total biomass, pod yield, *A. flavus* colonization, and PAC. ICGV 98305, ICGV 98330, ICGV 98348, ICGV 98353, and Tifton-8 had low aflatoxin contamination in both years. Traits related to drought resistance were associated with those related to PAC under drought conditions. Specific leaf area, relative water content, chlorophyll density, and drought stress ratings were the best traits to be used as indirect selection tools for lower PAC. Breeding for drought tolerance using these traits as selection criteria may help to accelerate progress of developing resistance to PAC.

The third part of this study estimated the heritabilities of terminal drought resistance traits and the genotypic and phenotypic correlations between drought resistance traits and agronomic traits in peanut. The 140 peanut lines in the F_{4:6} and F_{4:7} generations were generated from four crosses, and tested under irrigated and terminal drought conditions. Field experiments were conducted under the dry seasons 2006/07 and 2007/08. Data were recorded for agronomic traits [biomass (BIO), pod yield (PY), number of mature pods per plant, seeds per pod, and seed size] and physiological traits [harvest index (HI), SPAD chlorophyll meter reading (SCMR), and specific leaf area (SLA)]. Heritabilities of the physiological traits were higher

E47360

than that of the agronomic traits, and varied among crosses. The heritability for HI, SCMR, and SLA ranged from 0.58 to 0.85, 0.66 to 0.91, and 0.64 to 0.90, respectively. Positive correlations between HI or SCMR and agronomic traits were found. SLA was also negatively correlated with agronomic traits. These results suggested that HI, SLA, and SCMR are potentially useful as indirect selection traits for terminal drought resistance because of their high heritabilities, and significant correlations with pod yield. Plant breeding approaches using these traits might be effective and valuable for improving drought tolerance in peanut.

The forth part of this study estimated the heritability of PAC resistant traits and genotypic (r_G) and phenotypic (r_P) correlations between drought resistance traits and PAC resistant traits in peanut. One hundred and forty peanut lines in the $F_{4:6}$ and F_{4:7} generations were generated from four crosses, and tested under irrigated and terminal drought conditions. Field experiments were conducted under the dry seasons 2006/07 and 2007/08. Data were recorded for BIO, PY, drought tolerance traits [HI, drought tolerance index (DTI) of BIO and PY, SLA, and SCMR], and PAC resistant traits [seed infection and aflatoxin contamination]. Heritabilities of A. flavus infection and aflatoxin contamination in this study were low to moderate. The heritabilities for seed infection and aflatoxin contamination ranged from 0.48 to 0.58 and 0.24 to 0.68, respectively. Significant correlations between PAC resistant traits and DTI (PY), DTI (BIO), HI, biomass and pod yield under terminal drought conditions were found (r_P = -0.25** to 0.32**, $r_G = -0.57**$ to 0.53**). Strong correlations between SLA and SCMR with A. flavus infection and aflatoxin contamination were also evident. Positive correlations between SLA at 80, 90, and 100 DAP and PAC resistant traits were significant ($r_P = 0.13**$ to 0.46**, $r_G = 0.26**$ to 0.81**). SCMR was negatively correlated with PAC resistant traits ($r_P = -0.10^{**}$ to -0.40^{**} , $r_G = -0.11^{**}$ to -0.66^{**}). These result indicated that physiological-based selection approaches using SLA and SCMR might be effective for improving PAC resistance in peanut.

ACKNOWLEDGEMENTS

I would like to take this opportunity to express my deep gratitude to a number of people who supported and inspired my work. First of all, I wish to express my deepest gratitude to my principal supervisor, Associate Professor Dr. Sanun Jogloy, for his excellent guidance, kind help, concern and endless support during my research study. I would like to extend my appreciation to my thesis committees, Associate Professor Dr. Nimitr Vorasoot, Associate Professor Dr. Chutipong Akkasaeng and Dr. Sopone Wongkaew for their helpful comments, instruction, and suggestions throughout this research.

Special thanks to my oversea co-advisor Dr. C. Corley Holbrook for his critical review of the manuscripts of papers for journal publication, and his encouragement and practical advice during my stay in USA. Thankful acknowledgements are also made to Dr. S.N. Nigam for providing seeds of the peanut lines used in the research, and to Dr. Viboon Pensuk for the utilization of his research equipments. I honestly thank Mr. Thawan Kesmala for his practical advice. Acknowledgements are also made to the following people: Dr. Patcharin Songsri, Dr. Anuruck Arunyanark, Dr. Darunee Puangbut, Mr. Nuntawoot Jongrungklang, Mr. Nuttawoot Singkum, Mrs. Wilawan Tula, Mr. Wunna Htoon, student trainees, and all labors of Peanut Improvement Project for their assistance and great friendship.

Grateful acknowledges are expressed to the Thailand Research Fund for financial supports through the Royal Golden Jubilee Ph.D. Program and the Senior Research Scholar Project of Professor Dr. Aran Patanothai. Assistance was also received from the Peanut Improvement Project, Department of Plant Science and Agricultural Resources, Faculty of Agriculture, Khon Kaen University.

Finally, I would like to thank my father, Mr. Noy and mother Mrs. Bunhom Girdthai, my sisters, Miss Rosesarin and Jiraporn Girdthai, my family, my friends, and Miss Neranchara Chuppawa for their unconditional love, understanding, and supports. They have always been proud of me for every progress I have made. For all this I shall be always grateful.

TABLE OF CONTENTS

		Page
ABSTRACT	(IN THAI)	i
ABSTRACT	(IN ENGLISH)	V
ACKNOWLE	EDGEMENTS	viii
LIST OF TAE	BLES	X
LIST OF FIG	URES	xiii
LIST OF ABI	BREVIATIONS	xvi
CHAPTER I	INTRODUCTION	1
CHAPTER II	LITERATURE REVIEW	4
CHAPTER III	I RELATIONSHIP BETWEEN ROOT CHARACTERISTICS	
	OF PEANUT (Arachis hypogaea L.) IN HYDROPONICS	
	AND POT STUDIES	25
CHAPTER IV	ASSOCIATIONS BETWEEN PHYSIOLOGICAL TRAITS	
	FOR DROUGHT TOLERANCE AND AFLATOXIN	
	CONTAMINATION IN PEANUT GENOTYPES	
	UNDER TERMINAL DROUGHT	48
CHAPTER V	HERITABILITY ESTIMATES OF THE PHYSIOLOGICAL	
	TRAITS FOR DROUGHT TOLERANCE AND GENOTYPIC	
	AND PHENOTYPIC CORRELATIONS WITH AGRONOMIC	
	TRAITS IN PEANUT (Arachis hypogaea L.) UNDER	
	TERMINAL DROUGHT CONDITIONS	75
CHAPTER VI	HERITABILITY OF, AND GENOTYPIC CORRELATIONS	
	BETWEEN, AFLATOXIN TRAITS AND PHYSIOLOGICAL	
	TRAITS FOR DROUGHT TOLERANCE UNDER END OF	
	SEASON DROUGHT'IN PEANUT (Arachis hypogaea L.)	100
CHAPTER VI	I GENERAL DISCUSSION AND CONCLUSION	124
REFERENCES	S	132

LIST OF TABLES

	Page
CHAPTER III	
Table 1 Means of shoot dry weight, root dry weight, root to shoot ratio,	
root length, root surface, average diameter of roots, and root volume	
of 12 peanut genotypes grown in hydroponic culture at 80 days after	
transplanting in 2004/05 and 2005.	34
Table 2 Means of shoot dry weight, root dry weight, root to shoot ratio,	
root length, root surface, average diameter of roots, and root volume	
of 12 peanut genotypes grown in small pot experiment at 100 days	
after planting in 2004/05 and 2005.	36
Table 3 Means of shoot dry weight, root dry weight, root to shoot ratio,	
root length, root surface, average diameter of roots, and root volume	
of 12 peanut genotypes grown in large pot experiment at 80 days	
after planting in 2004/05 and 2005.	38
Table 4 Correlation between root characteristics of peanut grown in small pot	
and those observed in large pot (n=12).	42
CHAPTER IV	
Table 1 Total biomass (kg ha ⁻¹) and pod yield (kg ha ⁻¹) and drought	
tolerance index at harvest of 11 peanut genotypes grown under	
different water regimes in 2004/05 and 2005/06 dry seasons.	62
Table 2 A. flavus colonization and aflatoxin contamination of	
11 peanut genotypes grown under different water regimes	
in 2004/05 and 2005/06 dry seasons.	64
Table 3 Correlation between A. flavus colonization (%) and aflatoxin	
contamination (ppb) and surrogate traits for drought tolerance	
of 11 peanut genotypes under terminal drought	
in 2004/05 and 2005/06 dry seasons.	67
-	

LIST OF TABLES (Cont.)

	Page
Table 4 Contribution of surrogate traits for drought tolerance to A. flavus	
colonization and aflatoxin contamination of 11 peanut genotypes	
under terminal drought in 2004/05 and 2005/06 dry seasons.	68
CHAPTER V	
Table 1 Analysis of variance of cross and cross product.	84
Table 2 Mean squares from the combined ANOVA for pod yield, biomass,	
and harvest index (HI) at final harvest and the physiological traits	
[SPAD chlorophyll meter reading (SCMR) and specific leaf area	
(SLA)] at 80 days after planting under field capacity (FC) and	
1/3 availablewater (AW) of 140 genotypes in the dry season of	
2006/07 and 2007/08.	87
Table 3 Broad sense heritability estimates for pod yield, biomass, harvest	
index (HI), SPAD chlorophyll meter reading (SCMR), and	
specific leaf area (SLA) and correlation between these traits under	
well-watered conditions and drought conditions of four crosses	
of peanut in the dry season of 2006/07 and 2007/08.	89
Table 4 Genotypic (r _G) correlations between drought tolerance traits	
[harvest index (HI), SPAD chlorophyll meter reading (SCMR),	
and specific leaf area (SLA)] and agronomic traits [pod yield,	
biomass, number of pods/plant (PPP), seed/pod, and seed size]	
for 140 progeny lines of peanut under well-watered conditions	
and drought conditions in the dry season of 2006/07 and 2007/08.	91
Table 5 Genotypic (r _G) correlation among drought tolerance traits for progeny	
from all 4 peanut crosses (140 progeny lines) under field capacity (FC)	
and 1/3 available water (1/3AW) in the dry season of 2006/07	
and $2007/08$ (degrees of freedom = 556).	93

LIST OF TABLES (Cont.)

	Page
CHAPTER VI	
Table 1 Mean square from the combined ANOVA for aflatoxin traits	
[A. flavus infection and aflatoxin contamination] at final harvest	
under terminal drought of 140 genotypes in the dry season	
of 2006/07 and 2007/08.	111
Table 2 Ranges and means of pod yield, total biomass, physiological traits	
[specific leaf area (SLA) and SPAD chlorophyll meter reading (SCMR)	
at 80, 90, and 100 days after planting(DAP)], and aflatoxin traits	
under terminal drought conditions of four peanut crosses in the	
dry season of 2006/07 and 2007/08.	112
Table 3 Heritability estimates for aflatoxin traits [A. flavus infection and	
aflatoxin contamination] at final harvest under terminal drought	
conditions of four peanut crosses in the dry season of 2006/07	
and 2007/08.	113
Table 4 Phenotypic (r _P) and genotypic (r _G) correlations between pod yield,	
biomass, and drought tolerance index for pod yield (DTI (PY))	
and biomass (DTI (BIO)), and harvest index (HI) with aflatoxin	
traits [A. flavus infection and aflatoxin contamination] from all	
progeny lines under drought in the dry season of	
2006/07 and 2007/08.	114
Γable 5 Phenotypic (r _P) and genotypic (r _G) correlations between drought	
tolerance traits [specific leaf area (SLA) and SPAD chlorophyll	
meter reading (SCMR)] at 80, 90, and 100 days after planting (DAP)	
and aflatoxin traits [A. flavus infection and aflatoxin contamination]	
at final harvest from all 4 peanut crosses (140 progeny lines)	
under drought conditions in the dry season	
of 2006/07 and 2007/08.	115

LIST OF FIGURES

	Page
CHAPTER III	
Figure 1 Relationship between root dry weight of peanut grown in hydroponic	
and small pot experiment (a) and between hydroponic and	
large pot experiment (b) (n=12).	39
Figure 2 Relationship between root length of peanut grown in hydroponic	
and small pot experiment (a) and between hydroponic and	
large pot experiment (b) (n=12).	40
Figure 3 Relationship between root surface of peanut grown in hydroponic	
and small pot experiment (a) and between hydroponic and	
large pot experiment (n=12).	40
Figure 4 Relationship between root diameter of peanut grown in hydroponic	
and small pot experiment (a) and between hydroponic and	
large pot experiment (n=12).	41
Figure 5 Relationship between root volume of peanut grown in hydroponic	
and small pot experiment (a) and between hydroponic and	
large pot experiment (n=12).	41
CHAPTER IV	
Figure 1 Relative humidity (%) (a and b), pan evaporation (mm) (a and b),	
rainfall (mm) (a and b), maximum and minimum air temperature (°C)	
(c and d), and solar radiation (Cal/cm ²) (c and d) during the crop	
growth period in 2004/2005 (Oct 3, 2004 to Feb 5, 2005) (a and c)	
and in 2005/2006 (Nov 20, 2005 to Mar 25, 2006) (c and d).	56
Figure 2 Seasonal changes in mean soil temperature (°C) at 60, 80, 90,	
100 days after planting (DAP), and final harvest at 0-10 cm depth	
under difference water regimes [field capacity (FC) and 1/3	
available water (1/3 AW)] in 2004/05 (a) and 2005/06 (b).	57

LIST OF FIGURES (Cont.)

	Page
Figure 3 Soil moisture volume fraction (a and c) at planting, 10, 20, 30, 40, 50,	
60, 70, 80, 90, 100 days after planting (DAP), and at final harvest and	
gravimetric soil moisture content (b and d) at planting, 60, 80 DAP	
and at final harvest under different water regimes [field capacity	
(FC) and 1/3 available water (1/3 AW)] average from 0-60 cm	
depth in 2004/2005 (a and b) and 2005/2006 (c and d).	58
Figure 4 Leaf relative water content (RWC) of 11 peanut genotypes under	
different water regimes [field capacity (FC) and 1/3 available water	
(1/3 AW)] in 2004/05 (a) and 2005/06 (b).	59
Figure 5 Soil populations of A. flavus at 60, 80, 90, 100 days after planting	
(DAP), and final harvest under different water regimes [field capacity	
(FC) and 1/3 available water (1/3 AW)] in	
2004/05 (a) and 2005/06 (b).	59
Figure 6 Genotypic performance of seed colonization by A. flavus under	
field capacity (FC) (a) and 1/3 available water (1/3 AW) (c) and	
genotypic performance of aflatoxin contamination under FC (b)	
and 1/3 AW (d) of 11 peanut genotypes in 2004/2005 and 2005/2006.	65
CHAPTER V	
Figure 1 Relative humidity (%) (a and b), pan evaporation (mm) (a and b),	
rainfall (mm) (a and b), maximum and minimum air temperature (°C)	
(c and d), and solar radiation (Cal/cm ²) (c and d) during the crop	
growth period in 2006/07 (a and c) and in 2007/08 (c and d).	81

LIST OF FIGURES (Cont.)

Page

Figure 2 Soil moisture volume fraction (a and c) at planting, 10, 20, 30, 40, 50, 60, 70, 80, 90, 100 days after planting (DAP), and at final harvest and gravimetric soil moisture content (b and d) at planting, 60, 80 DAP and at final harvest under different water regimes [field capacity (FC) and 1/3 available water (1/3 AW)] average from 0-60 cm depth in 20062007 (a and b) and 2007/2008 (c and d).

85

CHAPTER VI

Figure 1 Relative humidity (%) (a and b), pan evaporation (mm) (a and b), rainfall (mm) (a and b), maximum and minimum air temperature (°C) (c and d), and solar radiation (Cal/cm²) (c and d) during the crop growth period in 2006/07 (a and c) and in 2007/08 (c and d).

106

Figure 2 Soil moisture volume fraction (a and c) at planting, 10, 20, 30, 40, 50, 60, 70, 80, 90, 100 days after planting (DAP), and at final harvest and gravimetric soil moisture content (b and d) at planting, 60, 80 DAP and at final harvest under different water regimes [field capacity (FC) and 1/3 available water (1/3 AW)] average from 0-60 cm depth in 20062007 (a and b) and 2007/2008 (c and d).

110

LIST OF ABBREVIATIONS

ADR average diameter of roots

AM aint meridian

ANOVA analysis of variance

ARS Agricultural Research Service

a_w water activity

AW available water

BIO biomass

BSA bovine serum albumin

C.V. coefficient of variation

Cal calorie

Cal cm⁻² calorie per square centimeter

CFU colony forming unit

ChlD chlorophyll density

cm centimeter

cm plant⁻¹ centimeter per plant

cm² square centimeter

cm² g⁻¹ square centimeter per gram

cm² plant⁻¹ square centimeter per plant

cm³ cubic centimeter

cm³ plant⁻¹ cubic centimeter per plant

Co.,Ltd., company limited

CVs coefficient of variation

DAP day after planting

DAS day after sowing

DAT day after transplanting

DF degree of freedom

DSR drought stress rating

DTI drought tolerance index

DTI (BIO) drought tolerance index for biomass

DTI (PY) drought tolerance index for pod yield

e number of environment

E east

ELISA Enzyme Linked Immunosorbent Assay

EMCP expected mean square of cross product

EMS expected mean square

Eo evaporation from class A pan

ETcrop crop water requirement (mm/day)

ETo evapotranspiration of a reference plant under specified

conditions calculated by pan evaporation method

F number of family generation

 $F_{4:6}$ F_4 —derived lines in the F_6 generation

 $F_{4:7}$ F_4 —derived lines in the F_7 generation

FAO Food and Agriculture Organization

FC field capacity

FW sample fresh weight

g gram

G x E genotype by environment interaction

g cm⁻³ gram per cubic centimeter

g kg⁻¹ gram per kilogram

g plant⁻¹ gram per plant

g pot⁻¹ gram per pot

h hour

h² heritability

h²_b broad–sense heritability

HI harvest index

HRP horse radish peroxidase

ICGV ICRISAT groundnut variety

ICRISAT International Crops Research Institute for the Semi–Arid

Tropics

Inc. Incorporation

Kc the crop water requirement coefficient

kg kilogram

kg ha⁻¹ kilogram per hectare

KK Khon Kaen

L liter

L ha⁻¹ liter per hectare

L hr⁻¹ liter per hour

LSD least significant difference

m meter

m² square meter

masl meters above sea level

MCP mean square of cross product

min minute

mL milliliter

mL L⁻¹ milliliter per liter

mm millimeter

mm day⁻¹ millimeter per day mm plant⁻¹ millimeter per plant

N north

no. number

P probability

PAC preharvest aflatoxin contamination

PC personal computer

PEG polyethylene glycol

ppb part per billion

PPP pod per plant

PVC polyvinyl chloride

PY pod yield

r correlation coefficient

R8 harvest maturity (70–80 % matured pods)

RCBD

randomized complete block design

RDW

root dry weight

Rep

replication

 r_G

genotypic correlation

RL

root length

RLD

root length density

rp

phenotypic correlation

RS

root surface

RSR

root: shoot ratio

RV

root volume

RWC

leaf relative water content

S.E.

surface evaporation

SCMR

SPAD chlorophyll meter reading

SDW

shoot dry weight

SE

standard error

SLA

specific leaf area

SPAD

soil plant analysis development

t

days from the last irrigation.

T

transpiration

T-max

maximum air temperature

T-min

minimum air temperature

TE

transpiration efficiency

μS cm⁻¹

micro siemens per centimeter

μl

micro liter

U.S.

United State

UK

United Kingdom

USA

United State of America

USDA

the United State Department of Agriculture

V/V

volume per volume

UV

ultraviolet

WUE water use efficiency

w/v weight per volume

Y number of year

Y x G year by genotype interaction

Yt Yasothon