

บทที่ 2

การตรวจเอกสาร

1. ลักษณะของพันธุ์ข้าวที่ใช้ในการทดลอง (http://www.doa.go.th/rri/rice_tech.htm)

ข้าวพันธุ์ กข 6 เป็นข้าวเหนียว ทนแล้ง และมีคุณภาพหุงต้มดี มีกลิ่นหอม ต้านทานโรคใบจุดสีน้ำตาล โรคไหม้และโรครากปมจากไส้เดือนฝอย แต่ไม่ต้านทานโรคขอบใบแห้ง เพลี้ยกระโดดสีน้ำตาลและแมลงบั่ว ส่วนข้าวพันธุ์สันป่าตอง 1 (สปต 1) เป็นข้าวเหนียว ต้านทานโรคไหม้และขอบใบแห้งดี ให้ผลผลิตสูง ข้าวเหนียวสุก อ่อนนุ่มกว่า กข 10 เล็กน้อย สามารถปลูกได้ทั้งปี

2. ไส้เดือนฝอยศัตรูข้าว (ลือชัย, 2544)

ไส้เดือนฝอยที่เป็นศัตรูข้าวมีหลายชนิด ซึ่งมีไม่ต่ำกว่า 130 ชนิด ที่ทำความเสียหายกับผลผลิตข้าวในพื้นที่ที่มีการเพาะปลูกข้าวทั่วโลก ความรุนแรงเป็นไปตามชนิดของไส้เดือนฝอยและสภาพพื้นที่ สำหรับประเทศไทยไส้เดือนฝอยศัตรูข้าวที่พบส่วนใหญ่ ได้แก่

ไส้เดือนฝอยที่ทำให้เกิดโรคปลายใบขาว (Rice white tip nematode)

ไส้เดือนฝอยที่ทำให้เกิดโรคปลายใบขาว (*Aphelenchoides besseyi*) ไส้เดือนฝอยที่เป็นสาเหตุของโรคปลายใบขาว คือ (White tip) ซึ่งมีการแพร่กระจายอยู่ในประเทศญี่ปุ่น สหรัฐอเมริกา รัสเซีย อิตาลี อินโดนีเซีย ใต้หวัน อินเดีย ปากีสถาน อังการี กิวบา เอลซัลวาดอร์ และประเทศต่างๆ ในทวีปอาฟริกาตอนกลาง และตะวันตก มาดากัสการ์ หมู่เกาะโคโมโร (Franklin and Siddiqi, 1972 อ้างโดย ลือชัย, 2544)

ไส้เดือนฝอยชนิดนี้ *A. besseyi* สามารถแพร่กระจายและอยู่ข้ามฤดูโดยติดไปกับเมล็ดพันธุ์ เมื่อมีการปลูกข้าว ไส้เดือนฝอยจะออกจากเมล็ด จากนั้นไต่ขึ้นไปบนต้นกล้า เข้าทำลายบริเวณที่กำลังเจริญเติบโต และเคลื่อนที่เข้าสู่บริเวณกาบใบ เพื่อหาทางเข้าไปอาศัยภายในเนื้อเยื่อที่กำลังมีการพัฒนาเป็นดอกโดยมีการดูดกินแบบ ectoparasite วางไข่ที่บริเวณก้านใบและที่ดอก ก่อให้เกิดอาการของโรค โดยบริเวณปลายใบจะเป็นสีเหลืองซีดต่อมากลายเป็นสีน้ำตาลและแห้ง ใบจะมีขนาดสั้นและบิด ดอกมีขนาดเล็กและผิดปกติ จำนวนเมล็ดลีบมีมาก วงจรชีวิตของไส้เดือนฝอยชนิดนี้ ใช้เวลาประมาณ 3 วัน ที่อุณหภูมิประมาณ 28°C เมื่อถึงระยะเก็บเกี่ยวไส้เดือนฝอยจะอยู่ในสภาพพักตัวภายในได้เปลือกเมล็ด (Dropkin, 1980 อ้างโดย ลือชัย, 2544) ไส้เดือนฝอยชนิดนี้สามารถควบคุมโดย การแช่เมล็ดพันธุ์ในน้ำอุ่นอุณหภูมิ 55 - 61°C เป็นเวลา 10 - 15 นาที หรือใช้

สารเคมี ethyl thiocyno acetate, phosphamidon หรือ thiabendazole คลุกเมล็ดพันธุ์ (Franklin and Siddiqi, 1972 อ้างโดย ลือชัย, 2544)

ไส้เดือนฝอยที่เป็นสาเหตุของโรค ufra ที่ต้นข้าว (Rice stem nematode)

ไส้เดือนฝอย *Ditylenchus angustus* เป็นสาเหตุของโรค “ufra” ของข้าวซึ่งพบในบังกลาเทศ ฟิลิปปินส์ ไทย เวียดนาม และมาดากัสการ์ (Seshadri and dasgupta, 1975 อ้างโดย ลือชัย, 2544) ลักษณะการทำลายที่พบ คือ หลังจากปักดำ 2 - 3 วัน ไส้เดือนฝอย *D. angustus* จะเคลื่อนที่เข้าหาต้นข้าวและไต่ขึ้นไปยังส่วนที่จะเจริญเป็นใบและกาบใบ จากนั้นดูดกินในรูปแบบ ectoparasite ข้าวที่ถูกไส้เดือนฝอยชนิดนี้เข้าทำลายจะแสดงอาการเจริญเติบโตที่ผิดปกติ ใบชิด บิดเบี้ยว รวงบิด หรือไม่โผล่ ดอกอาจเป็นหมัน และลีบ เมื่อต้นข้าวแก่ และแห้ง ไส้เดือนฝอยก็จะขดตัว ซึ่งในสภาพนี้ ไส้เดือนฝอยสามารถมีชีวิตได้มากกว่า 6 เดือน อาการของโรคจะเกิดในช่วงฤดูฝน ส่วนไส้เดือนฝอยที่มีรอดผ่านช่วงฤดูหนาวก็จะเข้าทำลายในฤดูเพาะปลูกต่อไป สำหรับอุณหภูมิที่เหมาะสม คือ 28 - 30°C แสดงว่ามีความเป็นไปได้ที่ไส้เดือนฝอยชนิดนี้จะขยายพันธุ์เพิ่มจำนวนได้ตลอดปีในเขตศูนย์สูตร

เนื่องจากข้าวเป็นพืชอาศัยที่สำคัญของ *D. angustus* ดังนั้นผลผลิตอาจเสียหายถึง 50% ซึ่งการควบคุมโดยการเผาตอซัง การไถกลบตอซัง และการไถดินตากแดดในฤดูร้อน นับว่าเป็นวิธีการที่มีประสิทธิภาพ (Seshadri and dasgupta, 1975 อ้างโดย ลือชัย, 2544) นอกจากนี้การใช้พันธุ์ข้าวต้านทาน ก็เป็นวิธีหนึ่งที่ลดความเสียหาย พบว่าข้าวจากบังกลาเทศ เช่น Ashkol boron Balam และ Ghin aman แสดงความต้านทานสูง (Rahman and McGeachie, 1981 อ้างโดย ลือชัย, 2544)

ไส้เดือนฝอยที่ทำลายรากข้าว (Rice root nematode)

Hirschmanniella oryzae เป็นไส้เดือนฝอยที่มีอุปนิสัยในการดูดกินอาหารแบบ migratory endoparasite พบทั่วไปในข้าวนาลุ่ม แถบประเทศอินเดีย อินโดนีเซีย ญี่ปุ่น สาธารณรัฐมาลากาซี มาเลเซีย ไนจีเรีย แอลซัลวาดอร์ เซียลาลีออน ศรีลังกา ไทย ได้หวัน อเมริกา และเวเนซุเอลลา (Siddiqi, 1973 อ้างโดย ลือชัย, 2544)

ทั้งตัวอ่อนและตัวเต็มวัยของไส้เดือนฝอย *H. oryzae* สามารถเข้าทำลายรากข้าวได้ โดยอาศัยดูดกินเคลื่อนที่ภายในรากข้าวได้ โดยอาศัยดูดกินและเคลื่อนที่ภายในบริเวณ cortex หลังจากเข้าอาศัยภายในรากได้ 2 - 3 วัน ไส้เดือนฝอยเพศเมียจะวางไข่ภายในราก ไข่จะฟักใน 4 - 5 วัน ไส้เดือนฝอยทั้งตัวอ่อน และตัวเต็มวัยจะอยู่ข้ามฤดูในรากข้าวที่ตายแล้ว รากข้าวที่ถูกไส้เดือนฝอยชนิดนี้เข้าทำลาย จะเกิดเป็นแผลสีเหลืองและกลายเป็นสีน้ำตาล การเจริญเติบโตลดลง แตกกอช้า

และน้อย ความเสียหายของข้าวที่เกิดจากไส้เดือนฝอยชนิดนี้มีประมาณ 38% ดังนั้นการควบคุมโดยการใส่สารเคมีจะให้ผลค่อนข้างจะดี นอกจากนี้การปลูกพืชหมุนเวียน การไถดินตากระยะยาว (Siddiqi, 1973 อ้างโดย ลือชัย, 2544) และการใช้พันธุ์ข้าวที่แสดงปฏิกริยาต้านทานเป็นวิธีหนึ่งที่สามารถนำมาพิจารณา พันธุ์ข้าวไทยที่สามารถต้านทานต่อไส้เดือนฝอยชนิดนี้ ได้แก่ ข้าวพวงกลาง ข้าวพวง ข้าวตาเจือ ข้าวฉนวน และข้าวกลางปี (ลือชัย และนุชนารถ, 2528 อ้างโดย ลือชัย, 2544)

ไส้เดือนฝอยที่ทำให้เกิดโรคปม (Root- Knot nematode)

Meloidogyne graminicola เป็นไส้เดือนฝอยที่รู้จักในชื่อ “ไส้เดือนฝอยรากปม” จัดเป็นพวกที่เป็น sedentary endoparasite ในรากข้าว พบทั่วไปในแหล่งปลูกข้าวในบังกลาเทศ อินเดีย ลาว และไทย (Mulk, 1976 อ้างโดย ลือชัย, 2544)

ไส้เดือนฝอย *M. graminicola* เข้าทำลายรากข้าวได้ทั้งสภาพข้าวไร่ และสภาพนาสวน แต่ความรุนแรงจะมีมากในสภาพไร่ ซึ่งวงจรชีวิตเริ่มจากไส้เดือนฝอยเพศเมียที่มีรูปร่างคล้ายผลชมพู่หรือฝรั่งอยู่ภายในปม วางไข่รวมเป็นกลุ่มที่ยึดกันด้วยสารพวก gelatin บริเวณผิวราก ไข่เจริญเป็นตัวอ่อนระยะที่ 1 และลอกคราบครั้งแรกภายในไข่ จากนั้นตัวอ่อนจะฟักออกจากไข่เข้าทำลายรากต่อไป หลังจากลอกคราบอีกครั้งภายในรากข้าวตัวอ่อนเหล่านี้จะกลายเป็นตัวเต็มวัย ซึ่งวงจรชีวิตจะใช้เวลาประมาณ 26 - 51 วัน ขึ้นอยู่กับอุณหภูมิ ความชื้นและพันธุ์ข้าว ลักษณะอาการที่เด่นชัดเมื่อไส้เดือนฝอยชนิดนี้เข้าทำลาย ได้แก่ อาการที่เกิดจากไส้เดือนฝอย *M. graminicola* เข้าทำลายที่เด่นชัดได้แก่ อาการรากปม ในระยะแรกจะเป็นปมสีขาว ต่อมากลายเป็นสีน้ำตาลเข้มไปตามอายุของราก เป็นผลให้การเจริญเติบโตและความทนทานต่อความแห้งลดลง และอาจทำให้ผลผลิตของข้าวพันธุ์ที่อ่อนแอลดลง 32% ภายใต้สภาพไร่การใช้สารเคมีเป็นวิธีที่ได้ผลดี นอกจากนี้การใช้พันธุ์ข้าวที่ต้านทานต่อไส้เดือนฝอยชนิดนี้ เป็นวิธีหนึ่งที่น่านำมาพิจารณา ในการลดความเสียหายได้ดีเช่นกัน โดยพบว่า พันธุ์ข้าว กข 6 และขาวดอกมะลิ 105 แสดงปฏิกริยาต้านทานต่อไส้เดือนฝอยรากปมของข้าว (Arayarungsarit, 1987 อ้างโดย ลือชัย, 2544)

Root-lesion nematode : *Pratylenchus zeae*

แม้จะมีไส้เดือนฝอยหลายชนิดใน Genus *Pratylenchus* ที่เป็นศัตรูของข้าวไร่ซึ่งมีดินที่ระบายน้ำได้ดี แต่ *Pratylenchus zeae* เป็นไส้เดือนฝอยที่พบทั่วไปทั้งเขตร้อน และอบอุ่น ได้แก่ สหรัฐอเมริกา อเมริกาใต้ ทางหมู่เกาะอินเดียตะวันตก แอฟริกาใต้ เอเชียตะวันออกเฉียงใต้ ญี่ปุ่น ฮาวาย อียิปต์ (Ohshima, 1985 อ้างโดย ลือชัย, 2544) หมู่เกาะทางแปซิฟิก (Bridge, 1977 อ้างโดย ลือชัย, 2544)

ไส้เดือนฝอย *P. zeae* เป็น migratory endoparasite ที่บริเวณ cortex ของราก ตัวเต็มวัยจะวางไข่เป็นฟองเดี่ยวๆ ภายในเนื้อเยื่อของรากข้าว ไข่จะฟักใน 15 - 20 วัน และการพัฒนาจากไข่จนกลายเป็นตัวเต็มวัย ใช้เวลา 35 - 40 วัน (Fortuner, 1977 อ้างโดย ลือชัย, 2544) รากข้าวที่ถูกไส้เดือนฝอยชนิดนี้เข้าทำลาย จะเกิดเป็นแผลสีน้ำตาลเนื่องจากเซลล์ตาย จากนั้นจะเน่า ทำให้ประสิทธิภาพการดูดน้ำและอาหารลดลง เป็นผลให้ข้าวชะงักการเจริญเติบโต เหลืองเหี่ยวเนื่องจากการขาดน้ำ

ในสภาพการปลูกข้าวไร่ผลผลิตอาจลดลงถึง 49% การควบคุมไส้เดือนฝอย *P. zeae* โดยการใช้สารเคมีเป็นวิธีการที่ได้ผลดี นอกจากนี้ การปลูกพืชที่ไม่ใช่พืชอาศัยของไส้เดือนฝอยชนิดนี้เป็นพืชหมุนเวียนก็เป็นวิธีหนึ่งที่จะลดปริมาณศัตรูข้าวชนิดนี้ (Thorne, 1961 อ้างโดย ลือชัย, 2544) และการใช้พันธุ์ข้าวที่ต้านทานต่อไส้เดือนฝอย โดย Arayarungsarit (1987 อ้างโดย ลือชัย, 2544) พบว่า พันธุ์ข้าวเจ้าสงวนแสดงปฏิกิริยาก่อนข้างต้านทานต่อไส้เดือนฝอยชนิดนี้

3. เทคนิคการทำนาแบบ SRI (แผนกส่งเสริมฯ/สพม., 2544)

3.1 การเตรียมที่นา

ในระบบ SRI เน้นการใช้ปุ๋ยอินทรีย์ โดยถือหลักที่ว่าดินที่อุดมไปด้วยปุ๋ยคอกและปุ๋ยหมักจะมีโครงสร้างที่ดีทำให้รากพืชเจริญเติบโตในดินได้ดี ซึ่งปุ๋ยคอกและปุ๋ยหมักจะปลดปล่อยธาตุอาหารได้ช้ากว่าปุ๋ยทั่วไปในระยะยาว จะทำให้ต้นพืชได้รับประโยชน์จากแหล่งอาหารนี้มาก จากประสบการณ์ของผู้ที่ทำนาแบบ SRI เน้นการใช้ปุ๋ยหมักเพราะปุ๋ยหมักมีส่วนของธาตุอาหารหลายอย่างที่จำเป็นต่อการเจริญของพืช ในการทำปุ๋ยหมักควรเตรียมปุ๋ยหมักไว้ล่วงหน้าอย่างน้อย 3 เดือนก่อนปลูกข้าว เนื่องจากอายุการทำปุ๋ยหมักนานประมาณ 3 เดือน สำหรับปุ๋ยพืชสด ควรทำการไถกลบพืชปุ๋ยสดในช่วงที่พืชเริ่มออกดอกจนถึงระยะที่ดอกบานเต็มที่ ซึ่งเป็นระยะที่องค์ประกอบของพืชปุ๋ยสดอยู่ในช่วงที่สลายตัวได้ง่ายและเมื่อไถกลบลงดินแล้วจะทำให้ปริมาณอินทรีย์วัตถุและ N สะสมในดินสูงด้วย (นลินี, 2536) ทำการเตรียมที่นาโดยการปรับพื้นที่ให้เรียบและทำร่องน้ำที่ขอบคันนา เพื่อความสะดวกในการระบายน้ำเข้าออก

3.2 การเพาะกล้า

การเพาะต้นกล้าควรเพาะก่อนปลูกประมาณ 8 - 12 วัน การเตรียมแปลงกล้าทำเหมือนเตรียมแปลงปักดำใส่ปุ๋ยคอกหรือปุ๋ยหมักเพื่อให้ดินร่วนซุยเวลาถอนกล้าไปปลูกข้าวจะได้รับการกระทบกระเทือนน้อย การเตรียมเมล็ดพันธุ์ข้าวจะใช้เมล็ดพันธุ์ข้าวประมาณ 1 kg/rai แซ่เมล็ดพันธุ์ข้าวตามที่เคยทำ หากมีปัญหาเรื่องแมลงบั่วให้แช่เมล็ดข้าวในน้ำสะอาด เมล็ดพันธุ์ 250 g ใช้พื้นที่ในการเพาะ 6 m² (ขนาดแปลง 2 x 3 m) รดน้ำวันละครั้งหากฝนไม่ตก แต่ถ้าฝนตกต้องระบายน้ำออกไปไม่ให้ขังอยู่ในแปลง

3.3 การดำนา

การดำนาจะใช้ต้นกล้าอายุ 8 - 12 วัน (มีใบ 2 ใบ) ถ้าหากใช้ต้นกล้าที่แก่กว่านี้หรืออายุประมาณ 3 - 6 สัปดาห์ ศักยภาพในการแตกหน่อของต้นข้าวจะลดลง ปลุกต้นกล้าที่ละต้น แทนการปลุกเป็นกระจุกละ 3 - 4 ต้น หรือมากกว่านั้น การปลุกต้นกล้าหลายๆ ต้นร่วมกันทำให้รากข้าวแต่ละต้นทำงานแข่งขันกันทำให้เกิดการแย่งอาหาร น้ำ และแสงแดด ในการปลุกต้นกล้าให้ปลายรากอยู่ในแนวสม่ำเสมอขนานกับพื้นดิน เพื่อให้ปลายรากชอนไชลงดินได้ง่ายและเป็นการประหยัดพลังงานทำให้ต้นข้าวตั้งตัวได้เร็ว ในการถอนต้นกล้ามาแต่ละครั้งควรปลุกให้หมดภายใน 15 นาที เพื่อลดช่วยลดความเครียดให้กับต้นข้าว ระยะที่ใช้ปลูกไม่ควรน้อยกว่า 25 cm และควรปลุกเป็นรูปสี่เหลี่ยมจัตุรัสเพื่อความสะดวกในการกำจัดวัชพืชรหว่างแถวและระหว่างต้น

3.4 การควบคุมน้ำในแปลงนา

ในช่วงที่ต้นข้าวกำลังเจริญเติบโตให้น้ำโดยการปล่อยให้ น้ำเข้าออกแปลงนา การปล่อยให้ผิวน้ำแห้งจะช่วยให้ต้นข้าว ได้รับแสงแดดอย่างเพียงพอเป็นผลให้การสังเคราะห์แสงมีประสิทธิภาพสูง เมื่อต้นข้าวเริ่มออกรวงแล้วควรปล่อยให้น้ำแห้งไว้ในแปลงนาประมาณ 1 - 2 cm และปล่อยน้ำออกก่อนเก็บเกี่ยวประมาณ 20 วัน

3.5 การดูแลรักษา

การกำจัดวัชพืช การจัดการให้แปลงนาแห้งและเปียกสลับกันทำให้มีวัชพืชมาก ควรมีการกำจัดเพื่อไม่ให้วัชพืชแย่งอาหารกับต้นข้าว การกำจัดวัชพืชครั้งแรกควรทำหลังปลูก 10 - 12 วัน และอีก 14 วัน ควรกำจัดวัชพืชอีกครั้ง ควรกำจัดวัชพืชน้อย 3 ครั้ง ก่อนที่ต้นข้าวจะขึ้นคลุมพื้นที่ ปัญหาโรค และศัตรูพืชจะปรากฏน้อยในนาข้าวที่ใช้ระบบ SRI อาจเป็นเพราะ การทำแปลงนาให้มีความชื้นน้อยลง วิธีการควบคุมป้องกัน และกำจัด โรคและศัตรูพืชของระบบ SRI จะเน้นการใช้ชีววิธี สำหรับการจัดการหลังการออกรวงจะการจัดการน้ำในแปลงนาให้คงระดับน้ำไว้ที่ประมาณ 2 cm

4. การเปลี่ยนแปลงคุณสมบัติของดินบางประการภายใต้สภาพดินแห้งเปียกสลับกัน

4.1 การเปลี่ยนแปลงที่เกิดขึ้นในสภาพน้ำขัง (Changes in submerged soils)

4.1.1. การลดลงของรีดอกซ์โพเทนเชียล (Eh)

Eh ลดลงอย่างรวดเร็วเมื่อดินมีน้ำขังและจะถึงจุดต่ำสุดใน 1 - 2 สัปดาห์แรกและค่อยๆ ลดลงอย่างช้าๆ การลดลงของค่า Eh ดินนั้นจะเกิดขึ้นรวดเร็วและรุนแรงมากเพียงใดนั้นจะแตกต่างกันไปตามชนิดของดินและขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายอย่าง เช่น ชนิดและปริมาณอินทรีย์วัตถุในดิน อุณหภูมิของดิน ระดับของ Eh และ pH ของดินก่อนที่จะมีการขังน้ำ ชนิดและปริมาณของตัวรับอิเล็กตรอน

ที่มีอยู่ในดิน โดยทั่วไปแล้วอินทรีย์วัตถุในดินจะส่งเสริมให้สภาพรีดักชันรุนแรงขึ้นและถ้าเป็นอินทรีย์วัตถุที่ย่อยสลายง่ายแล้ว อัตราการลดลงของ Eh จะสูงและทำให้ดินบรรลุสภาพรีดักชันต่ำสุด (low ultimate potential) เร็วกว่าดินที่มีอินทรีย์วัตถุน้อย (Ponnamperuma, 1972 อ้าง โดยชูชาติ, 2532)

4.1.2. การเปลี่ยนแปลงระดับความเป็นกรด - เบสในดิน

เมื่อดินมีน้ำขัง pH ลดลงเล็กน้อยในระยะ 2 - 3 วันแรก และค่อยๆ เพิ่มขึ้นจนมีค่า pH คงที่ อยู่ระหว่าง 6.7 - 7.2 ในดินหรือ 6.5 - 7.0 ในสารละลายดินในระยะเวลามากหลายสัปดาห์ (ทัศนีย์, 2543) การเปลี่ยนแปลง pH ของดินหลังจากที่มีการขังน้ำจะขึ้นอยู่กับปัจจัยหลายๆ อย่าง เช่น การเปลี่ยนแปลงของเหล็ก จาก Fe^{+3} ไปเป็น Fe^{+2} การสะสมแอมโมเนียม การเปลี่ยนแปลงซัลเฟตเป็นซัลไฟด์ และการเปลี่ยนแปลงของ CO_2

4.1.3. การเปลี่ยนแปลงค่าการนำไฟฟ้า

ค่าการนำไฟฟ้าในสารละลายดินส่วนใหญ่เพิ่มขึ้นเมื่อดินมีการขังน้ำ เมื่อการเพิ่มค่าการนำไฟฟ้าถึงจุดสูงสุดแล้วการนำไฟฟ้าจะเริ่มลดลง การเพิ่มขึ้นของค่าการนำไฟฟ้าใน 2 - 3 สัปดาห์แรกเมื่อดินมี น้ำขังนั้น เกิดจากการปลดปล่อย Fe^{+2} , Mn^{+2} จาก hydrated oxide ของ Fe (III) และ Mn (IV) การลดลงของค่าการนำไฟฟ้าในดินหลังจากถึงจุดสูงสุดแล้ว เนื่องจากการตกตะกอนของ Fe^{+2} และ Mn^{+2} เป็น $Fe_3O_4 \cdot nH_2O$ และ $MnCO_3$ ตามลำดับ (ทัศนีย์, 2543)

4.1.4. การเปลี่ยนแปลงของเหล็ก (Fe)

ดินในสภาพน้ำขังจะมีการสะสมของ Fe^{+2} ในสารละลายดิน เมื่อการสะสมถึงจุดสูงสุดแล้วจะลดลง ปัจจัยที่มีผลต่อปฏิกิริยารีดักชันและปริมาณ Fe^{+2} ที่เกิดขึ้น ขึ้นอยู่กับปริมาณ active Fe ชนิดและปริมาณอินทรีย์วัตถุ และอุณหภูมิ

ทัศนีย์ (2543) อ้างถึงผลการศึกษานี้ของ Ponnamperum (1976) ถึงอิทธิพลของคุณสมบัติของดินต่อการที่ Fe^{+2} ถูกรีดิวซ์ พบว่าดินที่เป็นกรดรุนแรง มี active Fe สูง และมีอินทรีย์วัตถุสูง มีการสะสมของ Fe^{+2} ในสารละลายดินอย่างรวดเร็ว และมีค่าสูงสุดถึง 600 mg/L ภายใน 1 - 3 สัปดาห์ ส่วนดินที่มีกรดปานกลาง มีปริมาณ active Fe สูง มีอินทรีย์วัตถุสูงรวมทั้ง active Mn สูง มีการสะสมของ Fe^{+2} ในสารละลายดินต่ำกว่าดินที่มี active Mn ต่ำ ส่วนดินที่มีกรดอ่อนถึงด่างอ่อนมีอินทรีย์วัตถุต่ำ มีการสะสม Fe^{+2} ในสารละลายดินอย่างช้าๆ และมีค่าต่ำ การที่ Fe^{+2} ที่ละลายได้เกิดขึ้นเนื่องมาจาก $Fe(OH)_3$ ถูกรีดิวซ์ ดินในสภาพน้ำขังจะมีการสะสมของ Fe^{+2} ในสารละลายดิน เมื่อการสะสมถึงจุดสูงสุดแล้วจะลดลง ปัจจัยที่มีผลต่อปฏิกิริยารีดักชันและปริมาณ Fe^{+2} ที่เกิดขึ้น ขึ้นอยู่กับปริมาณ active Fe ชนิดและปริมาณอินทรีย์วัตถุ และอุณหภูมิ

4.1.5. การเปลี่ยนแปลงของแมงกานีส (Mn)

หลังจากที่ไนเตรตถูกรีดิวซ์ เนื่องจากการขาดออกซิเจน สารประกอบของ Mn^{+4} ซึ่งไม่ละลายจะถูกรีดิวซ์ให้เป็น Mn^{+2} ซึ่งละลายได้มากกว่า ปฏิกิริยาอาจเป็นปฏิกิริยาเคมีหรือชีวเคมีก็ได้ แต่ในสภาพดินมีน้ำขังที่มี pH 5.5–6.0 ปฏิกิริยาส่วนใหญ่เป็นปฏิกิริยาชีวเคมี หลังจากเกิดปฏิกิริยารีดักชันแล้ว ถ้าดินเป็นกรดหรือกรดอ่อน Mn^{+2} อาจอยู่ในสารละลายดิน หรืออาจถูกดูดซับอยู่ที่ exchange complex แต่ถ้าดินมี pH ใกล้เคียงเป็นกลาง Mn^{+2} ก็จะตกตะกอนเป็น $MnCO_3$ หรือเป็น oxides และ hydroxides ของ Mn (ทศนิยม, 2543)

4.1.6. การเปลี่ยนแปลงของซัลเฟต (SO_4^{2-})

ดินที่มีน้ำขังและอยู่ในสภาพรีดักชันรุนแรง เนื่องจากการขาดออกซิเจน และมีกิจกรรมของจุลินทรีย์สูง ทำให้ซัลเฟตถูกรีดิวซ์เป็นซัลไฟด์ เนื่องจาก Fe^{+3} ถูกรีดิวซ์เป็น Fe^{+2} ก่อนที่จะมีปฏิกิริยารีดักชันของซัลเฟตเกิดขึ้น ดังนั้นจึงมี Fe^{+2} อยู่ในสารละลายดินอยู่ก่อนแล้ว เมื่อมี H_2S เกิดขึ้น ก๊าซดังกล่าวจะเกิดปฏิกิริยากับ Fe^{+2} เกิดเป็น FeS และตกตะกอน ปฏิกิริยาดังกล่าวจะป้องกันไม่ให้ออกซิเจนหรือพืชได้รับความเสียหายจาก H_2S แต่ดินอินทรีย์วัตถุที่มี Fe ต่ำ ปริมาณ Fe อาจไม่มากพอสำหรับการเกิดปฏิกิริยากับ H_2S และเหล็กไม่ทำปฏิกิริยากับ H_2S ในดิน much เพราะมีการเกิดสารประกอบเชิงซ้อน ระหว่าง Fe กับอินทรีย์วัตถุ ในสภาพเช่นนี้พืชอาจได้รับพิษจาก H_2S ได้ (Yamane และ Sato, 1961 อ้างโดยทศนิยม, 2543)

4.1.7. การเปลี่ยนแปลงของฟอสฟอรัส (PO_4^{3-})

ฟอสฟอรัสไม่ได้เกี่ยวข้องในปฏิกิริยาออกซิเดชัน-รีดักชันในดินที่มีน้ำขังโดยตรง แต่จะทำปฏิกิริยากับธาตุอื่น ๆ ที่เกี่ยวข้องกับการรีดักชัน ทำให้การขังน้ำมีผลต่อฟอสฟอรัส คือทำให้ฟอสฟอรัสในดินเป็นประโยชน์มากขึ้น (ทศนิยม, 2543)

สภาพดินน้ำขังนั้น ส่งเสริมการเพิ่มขึ้นของปริมาณฟอสฟอรัส ซึ่งก็เนื่องมาจากสาเหตุดังนี้ คือ ในสภาพน้ำขัง จะมีสารประกอบอินทรีย์ต่างๆ ซึ่งเกิดจากกระบวนการ anaerobic metabolism ซึ่งสามารถจะทำปฏิกิริยาเชิงซ้อนกับเหล็ก แมงกานีส และอลูมิเนียมในดิน ซึ่งเป็นผลทำให้อัตราการตกตะกอนของฟอสฟอรัสลดลง หรืออีกนัยหนึ่งพวก ferric hydroxides ต่างๆ จะถูกรีดิวซ์ ทำให้อำนาจการตรึงฟอสฟอรัสโดย ferric hydroxides ลดลง, ฟอสเฟตที่ถูกตรึงอยู่บนผิวของเหล็ก และอลูมิเนียมออกไซด์ จะถูกไล่ที่ออกมาโดย organic anion ที่เกิดจากกระบวนการ anaerobic metabolism ของ อินทรีย์วัตถุในดิน, การรีดิวซ์สเตรนไท์ (strengite) หรือ $FePO_4 \cdot 2H_2O$ ให้กลายเป็นวิเวียนไนท์ (vivianite) หรือ $Fe_3(PO_4)_2 \cdot 8H_2O$ ซึ่งสามารถละลายน้ำได้ง่ายมาก และจะอยู่ในสภาพที่ละลายน้ำได้ทั้งหมดใน ทันใดที่เกิดสารประกอบนี้, เนื่องจากในสภาพขังน้ำ การละลายของ $FePO_4 \cdot 2H_2O$ และ $AlPO_4 \cdot 2H_2O$ จะสูงขึ้น เนื่องจากถูกไฮโดรไลซ์ง่ายขึ้น ซึ่งเป็นกระบวนการที่สำคัญขบวนการหนึ่ง

ในการปลดปล่อย H_2PO_4^- และจากการกระทำของแบคทีเรียที่สามารถละลายฟอสเฟตได้ (phosphate dissolving bacteria) ซึ่งสามารถละลายสารประกอบฟอสเฟตที่ไม่ละลายน้ำให้ละลายน้ำได้ง่ายขึ้น โดยการผลิตสารที่เป็นกรดต่าง ๆ จากกระบวนการ anaerobic metabolism ของมัน (สรสิทธิ์, 2511)

4.1.8. การเปลี่ยนแปลงของ N (N)

เมื่อดินอยู่ในสภาพน้ำขัง อินทรีย์จะสลายตัวเป็น NH_4^+ เนื่องจากความเข้มข้นที่แตกต่างก็ จะทำให้ NH_4^+ แพร่กระจายไปยังชั้นที่มีออกซิเจน และถูกออกซิไดซ์เป็น NO_3^- ซึ่งจะคงตัวในชั้นที่มี ออกซิเจนนี้ แต่เนื่องจากความเข้มข้นที่ต่างกันก็จะทำให้ NO_3^- เคลื่อนที่ลงมาชั้นที่ไม่มีออกซิเจน และถูก denitrified เป็น N_2O หรือ N_2 ซึ่งจะสูญเสียไป ปฏิกิริยาจะดำเนินต่อไปตรึงไนโตรเจนที่ยังมี NO_3^- เกิดขึ้น ในชั้นที่มีออกซิเจน หรือแหล่งที่ให้ NH_4^+ ในชั้นที่มีออกซิเจน จะเห็นได้ว่าปฏิกิริยา nitrification-denitrification จะเปลี่ยนรูปของ N ในรูปสารประกอบ เป็นปฏิกิริยาที่ก่อให้เกิดการสูญเสีย N ในดินนา (ทัศนีย์, 25423)

4.1.9. การเปลี่ยนแปลงประจุบวกเบสที่แลกเปลี่ยนได้ทั้งหมดในดิน

การเปลี่ยนแปลงประจุบวกเบสทั้งหมด ซึ่งประกอบด้วย Ca^{+2} , Mg^{+2} , Na^+ และ K^+ เมื่อดิน อยู่ในสภาพน้ำขัง ปริมาณประจุบวกเบสทั้งหมดจะเพิ่มปริมาณสูงขึ้นจากปริมาณเริ่มต้นในระยะ แรกของการขังน้ำ หลังจากนั้นแล้วปริมาณประจุบวกเบสทั้งหมดจะลดลงมาเล็กน้อย และรักษา ระดับนั้นเอาไว้ตลอดเวลาของการขังน้ำ สภาพรีดักชันในดินจะมีผลทางอ้อมต่อการเพิ่มประจุบวก เบส กล่าวคือ อานาการทำให้ละลายของคาร์บอนไดออกไซด์ซึ่งเกิดและสะสมอยู่ในดินเป็นจำนวน มากสามารถจะส่งเสริมให้ประจุบวกเบสต่างๆ เหล่านั้น ซึ่งเป็นองค์ประกอบของแร่ปฐมภูมิและ ทุติยภูมิต่างๆ ได้ละลายตัวออกมา และปริมาณ Fe^{+2} และ Mn^{+2} ซึ่งเพิ่มขึ้นเป็นจำนวนมากในสภาพ รีดักชันของดิน จะไล่ที่เอาประจุบวกเบสที่แลกเปลี่ยนได้ให้ออกมาอยู่ในสารละลายดินเพิ่มขึ้น (Ponnamperuma, 1972 อ้างโดย ชูชาติ, 2532)

4.2 การเปลี่ยนแปลงที่เกิดขึ้นในช่วงระยะเวลาที่ดินแห้ง (Changes in drained period)

4.2.1. การเปลี่ยนแปลงของ pH และ Eh เมื่อดินแห้ง

Eh จะเปลี่ยนกลับไปสู่ระดับเดิมอย่างรวดเร็ว ถ้าการระบายน้ำมีประสิทธิภาพ pH จะมีค่า กลับกับ Eh จากการศึกษการเปลี่ยนแปลง pH และ Eh ของดิน Toyoma เมื่อดินมีการขังน้ำและเมื่อ ระบายน้ำออกไป ของ Yamasaki (1960) ซึ่งอ้าง โดย ทัศนีย์ (2543) พบว่าตั้งแต่ก่อนขังน้ำและใน ช่วงระยะเวลาต่างๆ ที่ขังน้ำ pH จะเพิ่มขึ้น และ Eh ลดลงเมื่อระยะเวลาขังน้ำนานขึ้น แต่เมื่อระบาย น้ำออก pH ของดินจะลดลง และ Eh ก็เพิ่มขึ้นมีค่าใกล้เคียงกับระดับเดิม ในช่วงของการขังน้ำ ดิน ชั้นที่อยู่ลึกลงไป มีค่า Eh สูงกว่าดินชั้นบนอย่างเห็นได้ชัด

4.2.2. การเปลี่ยนแปลงของ Fe^{+2} เมื่อดินแห้ง

ทัศนีย์ (2543) อ้างถึง Motomura และ Yokoi (1969a, b) ซึ่งศึกษาเกี่ยวกับการเปลี่ยนแปลง Fe^{+2} เมื่อดินแห้ง โดยศึกษาดิน Nagano เมื่อขังน้ำมี extractable Fe^{+2} 815 mg/100 g ผลการศึกษาพบว่า Fe^{+2} ที่ละลายได้ในน้ำ หายไปอย่างรวดเร็ว ภายในเวลา 34 ชั่วโมงหลังจากดินแห้ง และเหลืออยู่น้อยกว่า 5% ของส่วนที่มีอยู่ในดินที่ขังน้ำ Fe^{+2} ที่แลกเปลี่ยนได้ลดลงอย่างรวดเร็ว หลังจาก 72 ชั่วโมง และเหลืออยู่น้อยกว่า 4% ของปริมาณที่เคยมีอยู่ในดินในสภาพน้ำขัง ส่วน active และ inactive Fe^{+2} นั้น หลังจาก 7 วัน ยังคงมีอยู่ 49 - 77% ของปริมาณที่มีอยู่ในดินที่มีน้ำขังตามลำดับ

ดังนั้นเห็นได้ว่า เหล็กที่ละลายได้ในน้ำ และส่วนที่แลกเปลี่ยนได้จะถูกออกซิไดซ์ทันทีที่ดินแห้ง แต่ active และ inactive Fe^{+2} ยังคงทนต่อสภาพรีดักชัน ซึ่งการทดลองนี้ตรงกันกับการสังเกตในสภาพไร่นา ดินที่มีน้ำขังและมี Fe^{+2} ที่ละลายน้ำได้ และที่แลกเปลี่ยนได้ในปริมาณสูง เปลี่ยนสีอย่างรวดเร็วจากสีเทาแกมน้ำเงิน หรือเทาแกมเขียว ไปเป็นเทาแกมเหลือง หรือน้ำตาลเหลือง เมื่อมีการระบายน้ำออก ในขณะที่ดินมี active และ inactive Fe^{+2} ในสภาพรีดิวซ์สูงจะเปลี่ยนสีเป็นขาวเทา หลังจากที่ทำให้ดินแห้ง

4.2.3. องค์ประกอบของไอออนบวกที่แลกเปลี่ยนได้ (Exchangeable cation composition)

ดินที่ปลูกข้าวเมื่ออยู่ในสภาพรีดักชัน จะมีปริมาณ Fe^{+2} เกิดขึ้นเป็นจำนวนมาก และ Fe จะเข้าไปแทนที่ไอออนบวกที่แลกเปลี่ยนได้อื่นๆซึ่งมีอยู่เดิมในดิน ดังรายงานของ Motomura และ Yokoi (1969b) ซึ่งอ้างโดยทัศนีย์ (2543) ดังนี้

จากการทดลองของ Motomura และ Yokoi (1969b) พบว่ามี exchangeable Fe^{+2} ประมาณ 224 mg/100 g หรือประมาณ 8 me ในดิน Nagano ซึ่งเป็นดินเหนียวประเภท montmorillonite เมื่อมีการระบายน้ำปริมาณของ Fe ที่แลกเปลี่ยนได้นี้จะหายไปอย่างรวดเร็วภายใน 1 - 2 วัน และประจุบวกอื่น ๆ เข้าไปแทนที่ Fe

Kawaguchi และ Kawachi (1969a) แสดงให้เห็นว่า Fe^{+2} ถูกดูดซับอยู่ที่ exchange complex ในสภาพรีดักชัน สามารถไล่ที่แคลเซียมที่แลกเปลี่ยนได้ถึง 50% หรือมากกว่านั้น จากการศึกษาโดยการชะล้างดินที่อิ่มตัวด้วยแคลเซียมโดยใช้ น้ำและให้อยู่ในสภาพที่มีออกซิเจน เปรียบเทียบกับสภาพที่ไม่มีออกซิเจนและกลูโคส เมื่อชะล้างดินแล้วพบว่าดินที่อยู่ในสภาพที่ไม่มีออกซิเจน มีการสูญเสียแคลเซียมที่แลกเปลี่ยนได้มากกว่า มีปริมาณแอมโมเนียมที่แลกเปลี่ยนได้มากกว่า รวมทั้งปริมาณ H และ Al ที่แลกเปลี่ยนได้ ซึ่งเห็นได้ชัดเจน ในขณะที่เดียวกัน CEC ของดินลดลงมาก

Kawaguchi และ Kawachi (1969b) ได้ให้เหตุผลว่า การที่ความเป็นกรดมีสูงขึ้น และปริมาณ H, Al มีสูงขึ้นนั้น เนื่องจากเฟอร์รัสไอออน ซึ่งดูดซับอยู่ที่ exchange complex ในช่วงของการขังน้ำ ส่วนหนึ่งของ H^+ - clay ที่เกิดขึ้น จะเปลี่ยนแปลงต่อไปเป็น Al^{+3} - clay ซึ่งทำให้เกิดการ

ทำลาย clay และเป็นผลทำให้ CEC ของดินลดลง ปริมาณ clay ที่ถูกทำลายจะมากน้อยแค่ไหนขึ้นอยู่กับปริมาณของออกซิเจน ถ้ามีมากก็จะมี Al และ SiO₂ ถูกปลดปล่อยออกมา

4.2.4. การเปลี่ยนแปลงของ N

อำนาจ (2511) อ้างถึง Patrick and Wyatt (1964) ซึ่งศึกษาถึงปริมาณ ไนเตรท N และ N³⁺ ทั้งหมดในดิน silt loam ชนิดหนึ่งซึ่งได้รับการบ่มที่ 35°C ภายใต้สภาพต่าง ๆ เป็นเวลา 60 สัปดาห์ ดังนี้ คือ บ่มดินโดยให้มีความชื้น 16 – 20% (ความชื้นที่ permanent wilting percentage = 12 %), ชั่งน้ำหนักดินตลอดเวลา และมีการชั่งน้ำหนักดินและทำให้ดินแห้งสลับกัน ในแต่ละรอบของการชั่งน้ำหนักและทำให้แห้ง มีการชั่งน้ำหนักครั้งหนึ่งของช่วงเวลา แล้วบ่มดินที่ความชื้น 18% ในช่วงเวลาที่เหลือ ซึ่งแต่ละรอบของการชั่งน้ำหนักและการทำให้แห้งใช้เวลา 6 สัปดาห์

ผลการศึกษาพบว่า การบ่มดินภายใต้สภาพน้ำขังที่ 16 - 20% (ความชื้นที่ระดับ PWP = 12%) ทำให้ปริมาณของ NO₃⁻-N ในดินสูงกว่าปล่อยให้ดินแห้งสลับกัน และไม่พบ NO₃⁻-N ในดินที่ชั่งน้ำหนักตลอดเวลา สำหรับปริมาณ N ทั้งหมดในดินนั้นพบว่า ดินที่มีน้ำขังตลอดเวลาและดินที่อยู่ในสภาพแห้งสลับกันมีปริมาณ N ทั้งหมดต่ำกว่าดินที่มีความชื้น 16 - 20 % ดินที่อยู่ในสภาพแห้งสลับกันมีปริมาณ N ทั้งหมดต่ำที่สุด

5. การเปลี่ยนแปลง N ในดินนา

ในดินที่มีน้ำขังมี N ทั้งในรูปสารประกอบอินทรีย์ และอนินทรีย์ โดยส่วนใหญ่ที่พบ คือ สารประกอบอินทรีย์ (Patrick และ Reddy, 1976, IRRI, 1979) สำหรับ N รูปสารประกอบอนินทรีย์ที่พบมากคือแอมโมเนีย ซึ่งเกิดจากกระบวนการ mineralization ของสารอินทรีย์ ส่วน NO₃⁻ และ NO₂⁻-N พบเป็นส่วนน้อย และเกิดจากกระบวนการ nitrification ของแอมโมเนีย นอกจากนี้ในชั้นดินที่ปราศจากออกซิเจน ยังพบ N ในรูปก๊าซชนิดต่างๆ อีกด้วย (Mikkelsen และคณะ, 1995)

N ในดินสามารถสูญหายออกไปจากดิน โดยกระบวนการ nitrification-denitrification และการระเหยของก๊าซแอมโมเนีย ในดินที่มีความชื้นสูง เช่น ดินนา การเกิด nitrification จะอยู่ในบริเวณชั้นดินที่มีออกซิเจน และใกล้บริเวณรากข้าว กระบวนการดังกล่าวจะเป็นกระบวนการที่ไม่พึงประสงค์ เพราะทำให้ NH₄⁺-N เกิดการสูญเสียโดยการแปรสภาพเป็นก๊าซ nitrous oxide (N₂O) และ nitric oxide (NO₂) (Mikkelsen และคณะ, 1995) ในดินบริเวณพื้นที่ลุ่มเมื่อมีการชั่งน้ำในนา กระบวนการ denitrification จะเกิดขึ้นเป็นอย่างมาก และในช่วงที่มีน้ำขังกระบวนการนี้จะพบมากในชั้นดินอุทรีดิวัลซ์ (Burech และ De Datta, 1991, Aulakh และคณะ, 1992)

ในดินนาที่มีน้ำขังมีการสูญเสีย N โดยการระเหยของก๊าซแอมโมเนียมาก มีรายงานว่า การสูญเสีย N โดยกระบวนการดังกล่าว พบได้ในช่วงตั้งแต่ 20 - 60% ของ N ทั้งหมดที่สูญเสียไปจากปุ๋ย

(Simpson และคณะ, 1984; De Datta และคณะ, 1989; Frency และคณะ, 1990; Mosier และคณะ, 1989; Zhu , 1992)

Nitrification เป็นกระบวนการที่เกิดจากแบคทีเรียพวก Chemoautotroph 2 ชนิด ได้แก่ Nitrosomonas ซึ่งออกซิไดซ์ NH_4^+ ให้เป็น NO_2^- และ Nitrobacter ซึ่งออกซิไดซ์ NO_2^- ให้เป็น NO_3^- (Mikkelsen และคณะ, 1995; Hauck, 1984) กระบวนการดังกล่าวจะถูกควบคุมโดยอุณหภูมิของดิน และ pH (Kasica, 1996) ในที่ซึ่งมีอุณหภูมิสูงกระบวนการดังกล่าวสามารถเกิดได้ดีกว่าที่มีอุณหภูมิต่ำ สำหรับ pH ในช่วง 5.5 - 6.5 กระบวนการ nitrification สามารถเกิดได้ดีที่สุด

สำหรับกระบวนการ denitrification เกิดจากแบคทีเรียพวก facultative anaerobe เมื่อดินมีปริมาณออกซิเจนน้อย เมื่อดินปราศจากออกซิเจนและมีสารประกอบอินทรีย์ในปริมาณที่มากพอ แบคทีเรียที่ทำให้เกิดกระบวนการ denitrification สามารถใช้ NO_3^- -N เป็นตัวรับ electron และทำให้ NO_3^- -N เปลี่ยนสภาพเป็น N_2 และ N_2O ปัจจัยที่ทำให้กระบวนการนี้เกิดได้ดีคือการขาดออกซิเจน การมีอินทรีย์ธาตุดูดอยู่ในดิน pH ซึ่งอยู่ในระดับที่เป็นกลาง และดินซึ่งมีสภาพเปียกแห้งสลับกัน (Mikkelsen และคณะ, 1995)

สำหรับการสูญเสีย N โดยการระเหยของแอมโมเนีย มีปัจจัยที่เกี่ยวข้องหลายอย่าง เช่น NH_4^+ -N ในน้ำที่ขังในนา pH อุณหภูมิ ความเร็วของลม และระดับของน้ำที่ขังอยู่ในนา นอกจากนี้ยังขึ้นกับชนิดของปุ๋ย N อัตรา และวิธีการใช้ pH ของดิน CEC pH ของน้ำอีกด้วย ถ้าหากปัจจัยต่างๆ เช่น pH ของน้ำที่ขังอยู่ในนา อุณหภูมิ ความเร็วลมและระดับน้ำมีค่าคงที่ ปริมาณของการสูญเสีย N โดยการระเหยของก๊าซแอมโมเนีย จะแปรผันโดยตรงกับความเข้มข้นของ NH_4^+ -N ในน้ำที่ขังอยู่ในนา เมื่อ pH ของน้ำที่ขังอยู่ในนาเพิ่มขึ้นจาก 7 เป็น 10 การสูญเสียก๊าซแอมโมเนียโดยทั่วไปจะเพิ่มขึ้น 10 เท่า และเมื่อเพิ่มระดับของน้ำที่ขังอยู่ในนาจาก 0 เป็น 20 cm โดยทั่วไปทำให้การสูญเสียของก๊าซแอมโมเนียลดลง (Mikkelsen และคณะ, 1995)

วิธีการทดลองที่ใช้ศึกษาวัฏจักรของ N ในดิน

Wada (1983) ได้เสนอแนะวิธีการทดลองสำหรับใช้ในการศึกษาวัฏจักรของ N ในดินนา โดยใช้กล่องพลาสติกมีฝาปิดเป็นภาชนะบรรจุดินที่เก็บจากชั้นไทรพรวน การเก็บตัวอย่างดินใช้วิธีการกดกระบอกเจาะดินลงไปดินระดับชั้นไทรพรวน โดยให้ด้านบนของกระบอกอยู่เหนือระดับของน้ำที่ขังอยู่ในนา ใช้น้ำที่ขังอยู่ในกระบอกออกจนหมด แล้วคลุกเคล้าดินภายในกระบอกจนเข้ากันดี หลังจากนั้นตัดดินในกระบอกใส่ลงในกล่องพลาสติกปิดฝาให้แน่น แล้วฝังดินดังกล่าวไว้ในดิน ดินภายในกระบอกเป็นดินที่ไม่มีการสูญเสีย N แต่มีกระบวนการ mineralization และ immobilization ของ N เกิดขึ้น นอกจากนี้ในแปลงทดลองจะมีการฝังกระบอกโลหะกลวงขนาด

เส้นผ่านศูนย์กลาง 25 cm ไว้ในดินระดับชั้นไถพรวนจำนวน 2 กระบอ โดยใช้พื้นที่ระหว่างกอข้าว 4 กอ และให้ด้านบนของกระบอกล่างอยู่ต่ำกว่าระดับน้ำในแปลงแต่อยู่เหนือระดับน้ำหน้าดินเล็กน้อย ดินในกระบอกล่างมีการเปลี่ยนแปลงของ N ในดินทุกรูปแบบเกิดขึ้น แต่ไม่มีการสูญเสีย N จากการดูใช้ของข้าว สำหรับกระบอกล่างที่เหลืออีกหนึ่งกระบอกล่างจะปิดทับด้านบนด้วยพลาสติกสีดำ เพื่อป้องกันไม่ให้เกิดการเจริญของสาหร่าย ดินในกระบอกล่างมีการเปลี่ยนแปลงของ N ในดินทุกรูปแบบเหมือนกับดินในกระบอกล่างแรก ยกเว้นไม่มีการสูญเสีย N จากกิจกรรมของสาหร่าย ในระหว่างกอข้าวยังมีการฝังกระบอกล่างปิด ซึ่งภายในกระบอกล่างที่เก็บจากชั้นไถพรวน โดยใช้วิธีการเดียวกับที่ใช้ดินในกระบอกล่างปิด ซึ่งมีการสูญเสีย N เหมือนกับดินในกระบอกล่างที่ไม่มีการปิดด้วยพลาสติกดำ แต่ไม่มีการสูญเสียโดยการชะล้าง สำหรับดินระหว่างกอข้าว 4 กอ เป็นดินที่มีการสูญเสีย N ทุกรูปแบบเกิดขึ้นรวมทั้ง N ที่สูญเสียไปจากดินโดยการดูใช้ของข้าว

6. ผลกระทบของวิธีการปลูกข้าวในระบบ SRI ต่อสรีรวิทยาของข้าว

จากการปลูกข้าวด้วยระบบ SRI ทำให้สรีรวิทยาของข้าวเกิดการเปลี่ยนแปลงหลายประการ จากรายงานของ Wang Xi และคณะ (2002) ซึ่งได้เปรียบเทียบสรีรวิทยาของพันธุ์ข้าวลูกผสม 2 พันธุ์ ได้แก่ พันธุ์ Xieyou 9308 และ พันธุ์ Liangyou peijiu ที่ปลูกด้วยระบบ SRI และระบบที่ใช้ทั่วไปในการปลูกข้าวนาดำ (traditional rice cultivation, TRC) ในการปลูกข้าว SRI ใช้ต้นกล้าอายุ 15 วัน ปักดำต้นเดียว โดยมีประชากร 60,000 กอ/ha ส่วนระบบ TRC ใช้กล้าอายุ 30 วัน ปักดำต้นเดียวเช่นกัน ใช้ต้นกล้า 180,000 กอ/ha ทั้ง 2 ระบบใส่ปุ๋ยอินทรีย์ในอัตรา 7.5 ton/ha และใส่ปุ๋ย P และ K เพิ่มเติมในช่วงข้าวตั้งท้อง ผลการศึกษาพบว่า ข้าวทั้ง 2 พันธุ์มีการตอบสนองต่อระบบการปลูกข้าว SRI แตกต่างกัน การปลูกข้าวด้วยระบบ SRI ทำให้ความสูงของข้าวพันธุ์ Xieyou 9308 มากกว่าระบบ TRC แต่สำหรับพันธุ์ Liangyou peijiu ไม่พบว่ามี การตอบสนองในลักษณะดังกล่าว ในแง่ของความสามารถในการให้น้ำหนักของข้อปล้องที่โคนต้นเมื่อเปรียบเทียบกับน้ำหนักของส่วนอื่นของต้นข้าว พบว่าในระบบ SRI ข้าวทั้ง 2 พันธุ์มีความสามารถสร้างน้ำหนักได้ดีกว่าระบบ TRC ในแง่ของพื้นที่ใบก็พบว่าระบบ SRI ข้าวทั้ง 2 พันธุ์มีพื้นที่ใบมากกว่าระบบ TRC

สำหรับรากข้าวก็พบว่า การเจริญเติบโตของรากข้าวที่ปลูกด้วยระบบ SRI ดีกว่าระบบ TRC และการกระจายตัวส่วนใหญ่อยู่ในระดับ 0 - 20 cm ในข้าวระบบ SRI รากข้าวสามารถหยั่งลึกได้มากกว่า ในแง่ของการให้น้ำหนักแห้งพบว่าข้าวที่ปลูกด้วยระบบ SRI ให้น้ำหนักแห้งดีกว่าระบบ TRC

จากการศึกษาของ Hua และคณะ(2002) เกี่ยวกับความแตกต่างทางสรีรวิทยาของข้าวพันธุ์ Wuxianggeng 9 ที่ปลูกด้วยระบบ SRI และ TRC พบว่า ในแต่ละช่วงของการเจริญเติบโตข้าวที่ปลูกด้วยระบบ SRI มี root activity สูงกว่าข้าวที่ปลูกด้วยระบบ TRC สำหรับปริมาณ carbohydrate และ nitrogen ในใบก็พบว่าปริมาณน้ำตาลที่ละลายน้ำได้, non-protein nitrogen, malonaldehyde (MDA) และ proline ในใบข้าว SRI มีมากกว่าข้าวในระบบ TRC การที่ต้นข้าวมีการสะสมน้ำตาลที่ละลายน้ำได้ non-protein nitrogen ทำให้ข้าวสามารถทนต่อความแห้งแล้งได้ดี และการที่ข้าวในระบบ SRI มีการสะสม MDA และ proline มากกว่าทั้งในระบบ TRC แสดงว่าข้าวในระบบ SRI ได้รับผลกระทบจากความแห้งแล้งมากกว่า

ในด้านการเคลื่อนย้าย carbohydrate และ nitrogen ของต้นข้าวภายหลังช่วงติดเมล็ดพบว่า ข้าวที่ปลูกในระบบ SRI มีการเคลื่อนย้ายอาหารสะสมจากใบ ลำต้น และกาบใบ มีมากกว่าข้าวในระบบ TRC คือ ในระบบ SRI อัตราการเคลื่อนย้ายคาร์โบไฮเดรตที่สะสมจากใบ มากกว่า 3 เท่า จากลำต้นและกาบใบมีมากกว่า 1.4 - 1.7 เท่า ของข้าวในระบบ TRC และการเคลื่อนย้าย N ทั้งหมดจากใบ ลำต้น และกาบใบ สูงกว่าประมาณ 66.9% การที่ข้าวในระบบ SRI มีการเคลื่อนย้ายอาหารสะสมจาก vegetive organ ไปยังส่วนที่ใช้เจริญพันธุ์มากกว่าข้าวในระบบ TRC ส่วนใหญ่ข้าวในระบบ SRI มีการติดเมล็ดและน้ำหนักรวงดีกว่าข้าวในระบบ TRC

Hua และคณะ (2002) ยังได้เปรียบเทียบความแตกต่างของพันธุ์ข้าวพื้นเมืองและพันธุ์ลูกผสมซึ่งมีความสามารถในการแตกกอและมีการเจริญเติบโตของลำต้นและใบดีกว่าข้าวพันธุ์พื้นเมือง ที่ปลูกด้วยระบบ SRI และระบบ TRC โดยในการปลูกใช้แปลงเพาะกล้าที่ไม่มีน้ำขัง ใส่ปุ๋ย P ในอัตรา 135 kg P₂O₅/ha และปุ๋ย K ในอัตรา 210 kg P₂O₅/ha ส่วนปุ๋ย N ใช้วิธีการแบ่งใส่ 4 ครั้ง ดังนี้ 50 % ใ้ร่องพื้น, 10% ในช่วงแตกกอ, 20% ในช่วงก่อนออกดอก และ 20% ในช่วงหลังออกดอก พบว่า ในข้าวพันธุ์ลูกผสมการปลูกด้วยระบบ SRI ให้ผลไม่แตกต่างจากระบบ TRC แต่สำหรับข้าวพันธุ์พื้นเมืองเมื่อปลูกด้วยระบบ SRI ให้ผลผลิตน้อยกว่าระบบ TRC

7. ประสิทธิภาพการดูดใช้ธาตุอาหารพืช

Barison (2002) ได้ศึกษาประสิทธิภาพการดูดใช้ธาตุอาหารพืชของข้าวที่ปลูกด้วยระบบ SRI และระบบ traditional rice cultivation (TRC) โดยในการทดลองประกอบด้วยดำรับการทดลอง 5 ดำรับ ดังนี้คือ การปลูกข้าวด้วยระบบ SRI และไม่ใส่ปุ๋ยหมัก, การปลูกข้าวด้วยระบบ SRI โดยใส่ปุ๋ยหมัก, การปลูกข้าวด้วยระบบ system de riziculture ameliorce (SRA) ซึ่งเป็นวิธีการแนะนำและมีการใส่ปุ๋ยเคมี N 11 P 22 และ K 16 การปลูกข้าวด้วยระบบ SRA แต่ไม่ใส่ปุ๋ยเคมีและ การปลูกข้าวตามวิธีการของเกษตรกร (TRC)

ดินที่ใช้ในการทดลองเป็นดินเหนียวปนทรายมีอินทรีย์วัตถุ 4.38% N ทั้งหมด 0.188% available P 17.8 g/kg exchangeable K 0.15 cmol(+)/kg และ CEC 2.6 cmol(+)/kg ผลการทดลองพบว่าในระบบ SRI ที่ใส่ปุ๋ยหมัก ให้ผลผลิตดีที่สุด (6.26 ton/ha) แต่การใส่ปุ๋ยหมักให้ผลไม่แตกต่างจากการไม่ใส่ปุ๋ยหมัก (5.04 ton/ha) ในระบบ SRA ซึ่งมีการใส่ปุ๋ย NPK (4.92 ton/ha) ให้ผลผลิตไม่แตกต่างจากการไม่ใส่ปุ๋ย (4.68 ton/ha) และไม่แตกต่างจากข้าวในระบบ SRI ที่ไม่ใส่ปุ๋ยหมักด้วย ส่วนการปลูกข้าวตามวิธีของเกษตรกรให้ผลผลิตต่ำสุด (2.63 ton/ha)

ข้าวในระบบ SRI ให้ผลผลิตสูง เพราะมีจำนวนรวงและจำนวนเมล็ดต่อ 1 ตารางเมตรมาก สำหรับข้าวในระบบ SRA มีการเกิดโรคขอบใบไหม้ (blast) ในช่วงที่ข้าวติดเมล็ดจึงทำให้มีความแตกต่างระหว่างผลผลิตในแปลงที่ใส่และไม่ใส่ปุ๋ยเคมีไม่มากนักในทางสถิติ

สำหรับการเจริญเติบโตของรากข้าวซึ่งเก็บข้อมูลในระยะเก็บเกี่ยวพบว่า ในระบบ SRI มีความหนาแน่นของรากในดินในระดับความลึกมากกว่า 30 cm มากกว่าระบบ SRA

การดูดใช้ธาตุอาหาร N, P และ K เมื่อเปรียบเทียบความแตกต่างระหว่างข้าว SRI และระบบ TRC พบว่า ในระบบ SRI มีการสะสม N และ K มากกว่าระบบ TRC ประมาณ 91% และมีการสะสม P มากกว่า 60%

8. จุลินทรีย์ที่ตรึง N ในระบบการปลูกข้าวแบบ SRI

Philippson (2002) ได้ศึกษาจุลินทรีย์ที่ตรึง N ได้ โดยปลูกข้าวด้วยระบบ SRI ในดินเหนียวและดินร่วน โดยมีการทดสอบ 3 วิธีคือ ไม่ใส่ปุ๋ย ใส่ปุ๋ยหมัก และใส่ปุ๋ยเคมี เปรียบเทียบกับข้าวที่ปลูกด้วยระบบ TRC พบว่า ปริมาณของเชื้อ *Azospirillum* ในดินบริเวณรอบรากข้าว มีประมาณ 2.5×10^3 cell/ml ส่วนในบริเวณรากข้าวที่ปลูกด้วยระบบ TRC และไม่มีใส่ปุ๋ย มีประมาณ 6.5×10^3 cell/ml ส่วนในบริเวณรากข้าวที่ปลูกด้วยระบบ SRI และดินที่ปลูกเป็นดินร่วน มีปริมาณเชื้อดังกล่าว 7.5×10^3 cell/ml ถ้าไม่มีการใส่ปุ๋ยแต่เมื่อใส่ปุ๋ยหมัก ปริมาณเชื้อเพิ่มขึ้นเป็น 2000×10^3 cell/ml ในดินเหนียว ซึ่งปลูกข้าวด้วยระบบ SRI มีเชื้อในบริเวณราก ปริมาณเชื้อมีประมาณ 1400×10^3 cell/ml และลดลงเหลือเพียง 450×10^3 cell/ml ถ้าไม่มีการใส่ปุ๋ย N P K

สำหรับเชื้อ *Azospirillum* ที่แยกได้จากราก พบว่า เป็นเชื้อ *Azospirillum brasilense*, *A. lipoferum* and *A. amazon*