



บทที่ 2

ทฤษฎี

2.1 เรื่องที่เกี่ยวข้องกับใบยาสูบ และนิโคติน

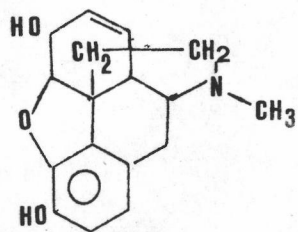
เมื่อปี 1492 โคลัมบัสได้พบชาวอินเดียนแดงใช้ใบยาสูบ ในการสูบ, เคี้ยวและสูดดม ในปี 1550 การสูบได้แพร่เข้าสู่ยุโรป และในปี 1930 มีการศึกษาถึงผลกระทบจากบุหรี่ต่อร่างกาย ในแง่การเป็นมะเร็งที่ปอด โรคหลอดเลือดหัวใจ โรควิตกกังวล เป็นต้น โดยพบว่าบุหรี่ส่งผลต่อสุขภาพผู้สูบ และอัตราการตายสูงขึ้นจากบุหรี่ โดยเฉพาะปี 1962 ได้มีเอกสารแสดงว่าผู้สูบบุหรี่ 2 ซองต่อวัน จะมีอายุน้อยกว่าที่ควรจะเป็นไป 8 ปี จากอายุเดิม ผู้สูบบุหรี่ครึ่งซองต่อวันจะมีอายุลดลงไป 4 ปี เทียบกับอายุที่ควรจะเป็น ต่อมาปี 1610 บุหรี่และยาสูบเป็นที่รู้จักกันทั่วโลก

บุคคลส่วนใหญ่กลัวผลกระทบที่เกิดจากการสูบบุหรี่ ทำให้เกิดการต่อต้านการสูบบุหรี่ เนื่องจากการเปลืองงบประมาณค่าใช้จ่าส, เกิดคราบบนฟัน, พงษ์ไถ่ที่สกปรกตามเสื้อผ้า บ้าน และรถยนต์, และรวมทั้งกลิ่นควันของบุหรี่ (1)

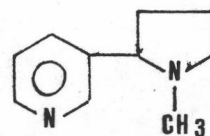
เหตุผลที่การสูบบุหรี่เป็นอันตรายเนื่องจากบุหรี่ป้องค์ประกอบทางเคมีที่เป็นพิษ และเป็นสารก่อมะเร็ง (Carcinogen) นอกจากนี้ยังมี ไฮโดรเจนไซยาไนด์, ไฮโดรเจนซัลไฟด์, คาร์บอนโมนอกไซด์, ไนโตรเจนไดออกไซด์, แอมโมเนีย, ฟอรั่มมาดีไฮด์, อะซีทอลดีไฮด์ (acetaldehyde), แอควอลิน (accolin), เมททานอล, อะซีโตน, ทาร์และแอลคาลอยด์ (5)

แอลคาลอยด์ค้นพบครั้งแรกโดย Messiner ในปี 1818 มีคุณสมบัติคล้าย สารอัลคาไล (alkali) ประกอบด้วยคาร์บอน ไฮโดรเจน ออกซิเจน และไนโตรเจน โดยจะมีโครงสร้างเป็นแบบ โมเลกุลเฮเทอโรไซคลิก (Heterocyclic Compound) มีวง (ring) ประกอบไนโตรจีนเบส (nitrogenous bases) และแอลคาลอยด์จะได้จากการสกัดของพืชส่วนใหญ่

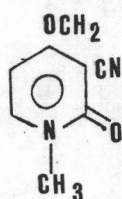
ดังรูปที่ 2.1



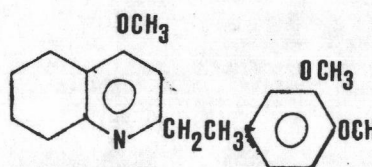
Morphine



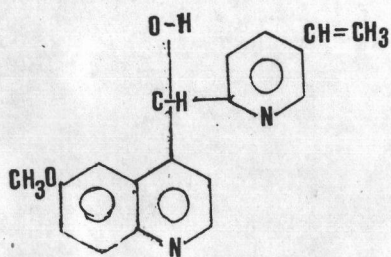
Nicotine



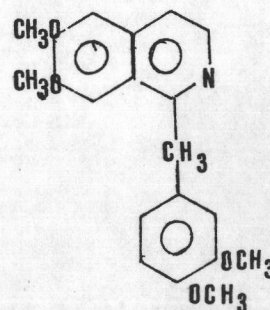
Ricinine



Gulipine



Quinine

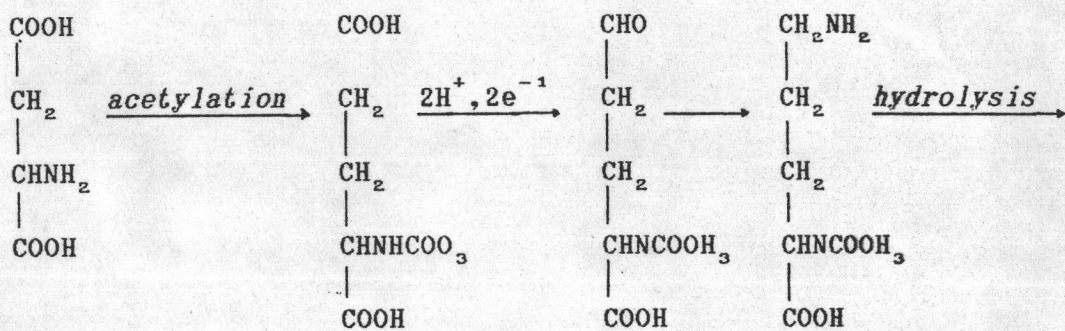


Papaverine

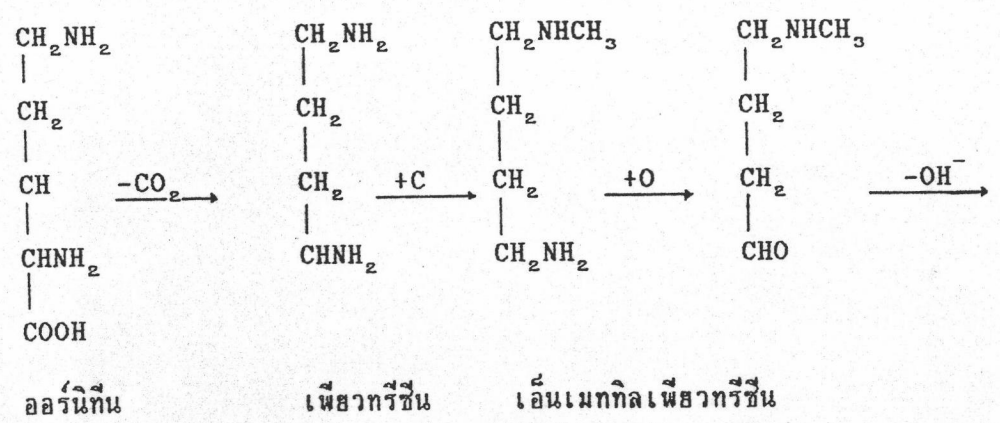
รูปที่ 2.1 แอลคาลอยด์ที่มีอยู่ในธรรมชาติ

นิโคติน จัดอยู่ในพวกไพรีดีนแอลคาลอยด์(pyridine alkaloid) ที่มีอยู่ในต้นใบยาสูบ เป็นพืชในสกุล Solanaceae และอยู่ในจำพวกนิโคติอานา(Nicotiana) (6) ซึ่งประกอบไปด้วย สารอินทรีย์ส่วนใหญ่คือ สารประกอบคาร์โบไฮเดรตและสารประกอบไนโตรเจน โดยเฉพาะสารประกอบไนโตรเจน อยู่ในหลายรูปแบบ เช่น โพรตีน กรดอะมิโน แอมโมเนียม เอมีด และแอลคาลอยด์ เป็นต้น ในต้นยาสูบประกอบด้วยแอลคาลอยด์ธรรมชาติ เช่น นิโคติน นอร์นิโคติน แอนาเทมิน นิโคติน และนิโคไทริน เป็นต้น ต้นใบยาสูบ นิโคตินอะนา แบ่งออกไป ได้มากกว่า 60 ชนิด ชนิดที่ใช้ในอุตสาหกรรมบุหรี่คือ นิโคติอานาตาแบคคุม ซึ่งสามารถสังเคราะห์ไพรีดีนแอลคาลอยด์ขึ้นได้ โดยไพรีดีนจะสะสมและ เปลี่ยนแปลงตลอดระยะเวลาการเจริญเติบโตของต้นใบยาสูบ จากการศึกษาของ TSO ในปี 1928 และจากการทดลองของ Dawson ในปี 1942-1945 รายงานว่านิโคตินปรากฏขึ้นภายในต้นใบยาสูบ โดยนิโคตินสังเคราะห์ขึ้นที่รากแล้วเคลื่อนที่ไปสะสมในใบยา ต่อมา Iljin ได้รายงานว่านิโคตินปรากฏขึ้นเมื่อเมล็ดเริ่มงอก แล้วโดยการสังเคราะห์ที่บริเวณรากร่วมกับอาหารต่างๆ ที่ดูดเข้าไป โดย คาร์บอนไดออกไซด์ และชีวสารที่มีปฏิกิริยาอ่องไวได้สารประกอบแอลคาลอยด์ ส่วนนอร์นิโคตินได้จากการถ่ายทอดหมู่เมทิลของนิโคติน ซึ่งเป็นปฏิกิริยาทรานส์เมทิลเลชันของนิโคติน (7)

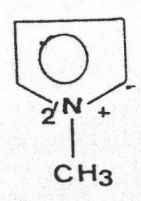
จากการศึกษาทางด้านชีวสังเคราะห์ของนิโคติน การถ่ายเทเปลี่ยนไปเพื่อให้ได้สารนิโคติน ยังไม่สามารถทราบกลไกแน่นอนแต่คาดว่าดังนี้ จากรูป 2.2, 2.3, 2.4



กรด กูลตามิก



Non-enzymatic Spontaneous

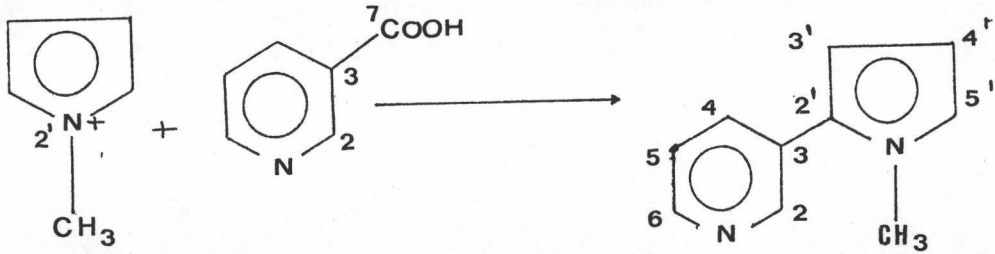


เกลือ เอ็นเมทิลไพโรลีนียม

รูปที่ 2.2 การเปลี่ยน ออร์นิติน(Ornithine)เป็น เกลือเอ็นเมทิลไพโรลีนียม (N-Methylpyrroliniums salt)

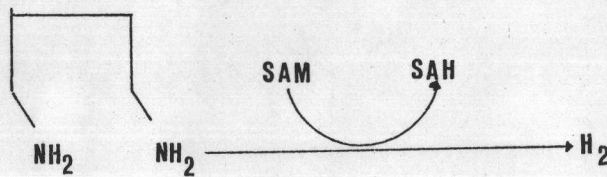


รูปที่ 2.3 กรดควินอลินิก(Quinolinic acid)กลายเป็นกรดนิโคตินิก(Nicotinic acid)



รูปที่ 2.4 การสังเคราะห์ฮิสทีดีน

จากรูปที่ 2.2 ปรากฏว่าในการเปลี่ยนออร์นิตินไปเป็นเกลือเอ็นเมทิลไพโรโรลิเนียม โดยอาศัยเอนไซม์เป็นตัวเร่งปฏิกิริยา คือออร์นิตินดีคาร์บอกซิเลส(Ornithine decarboxylase เป็นเอนไซม์แรกที่เปลี่ยน ออร์นิตินไปเป็น เพียวรีซีน [Putrescine]), เพียวรีซีนเอ็นเมทิลทรานเฟอร์เรส(N-methyltransferase(พีเอ็มที(PMT)) และเอ็นเมทิลเพียวรีซีนออกซิเดส(N-methyl-putrescine oxidase) โดยเฉพาะพีเอ็มทีเป็นตัวเร่งปฏิกิริยาเมทิลเลชัน(methylation)ของ เพียวรีซีน กับเอสเอเอ็ม;SAM (เอสอะดีโนซิลแอลเมทไทโอนีน [S-adenosyl-l-methionine] หรือแอคทีฟเมทไทโอนีน[active methionine]) ซึ่งมีโมเลกุลซัลโฟเนียม[sulfonium compound]ปริมาณสูง) โดย เอสเอเอ็มจะทำกระบวนการสเมทิลเลชัน(transmethylation reaction) ด้วยการเคลื่อนย้ายกลุ่มเมทิล (methyl group) จากตัวให้(donor)ไปยัง ไนโตรเจน, ออกซิเจน, ซัลเฟอร์ หรือโมเลกุลตัวรับ(acceptor molecule) หลังการถ่ายเทเอสเอเอ็มจะกลายเป็นเอสเอเสซ(SAH (เอสอะดีโนซิลแอลโฮโมซิสทีน[S-adenosyl-l-homocysteine])(8,9) ดังรูป 2.5

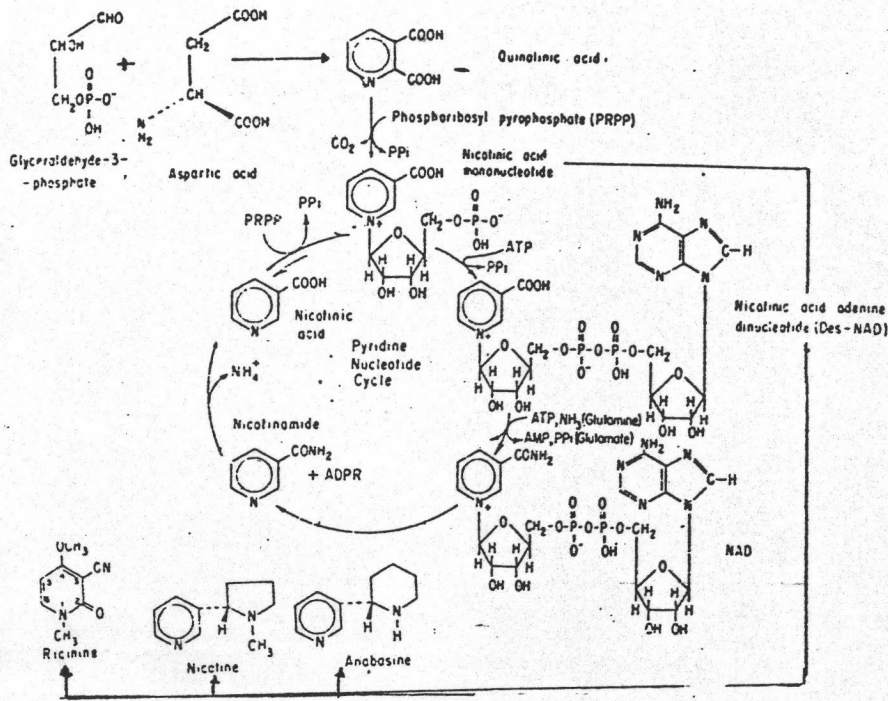


รูปที่ 2.5 กระบวนการทรานส์เมทิลเลชัน

จากรูปที่ 2.5 เอนไซม์พีเอ็มที่ทำงานได้ดีในช่วงพีเอช 8-9 นอกจากนี้ อัตราการเกิดปฏิกิริยาเพื่อชาวรีซินเมทไทเลชัน (Putrecine methylation) จะไม่มีผลต่อนิโคติน หรือเกลือเอ็นเมทิลไพโรลิเนียม และพบว่าฮอร์โมนออกซิน (auxin) 2,4 D (กรดไดคลอโรฟีนิลอะซิติก [Dichlorophenoxyacetic acid]) และ IAA (กรดเบตาอินโดลอะซิติก [β -indole acetic acid]) จะส่งผลต่อการลดปริมาณนิโคตินในใบยาสูบ แต่ไม่ส่งผลกระทบต่อความว่องไว (activity) ของพีเอ็มที่ในภายนอกแต่ขณะนั้นยังไม่สามารถแยกเอาเอ็นเมทิลเพื่อชาวรีซิน (N-Methylputrecine) ออกมาได้ (8,9)

ส่วนปฏิกิริยาออกซิเดชันของเอ็นเมทิลเพื่อชาวรีซินไปเป็นสี่เมทิลอะมิโนบูทานอล (4-(methylamino)butanal) นั้นใช้ เอ็นเมทิลเพื่อชาวรีซินออกซิเดส (N-Methylputrecine oxidase) เป็นเอนไซม์ที่ทำการเร่งปฏิกิริยานี้ นอกจากนั้นสี่เมทิลอะมิโนบูทานอล จะกลายเป็นเกลือเอ็นเมทิลไพโรลิเนียม (spontaneously cyclizes)

โดยเอนไซม์เอ็นเมทิลเพื่อชาวรีซินทำงานได้ดีที่พีเอช 8 และสามารถส่งผลกระทบต่อ ถ้ามีปริมาณมากต่อกัมตภาพ (activity) ของเพื่อชาวรีซิน และ คาเดอเวอรีน (cadaverine) แต่ไม่ส่งผลกระทบต่อนิโคติน และอัลคาลอยด์ที่เกี่ยวข้อง นอกจากนี้พบว่าปริมาณนิโคตินจะส่งผลกระทบต่อออร์นิตินดีคาร์บอกซิเลสด้วย ผลที่ได้คือจะได้สารประกอบวงไพโรลิดีน (pyrrolidine ring) จากรูปที่ 2.3 สามารถแสดงเป็นแผนภาพวัฏจักรไพโรลิดีนนิควคลิโอด (pyridineclo tide cycle) (8,9) ดังรูปที่ 2.6

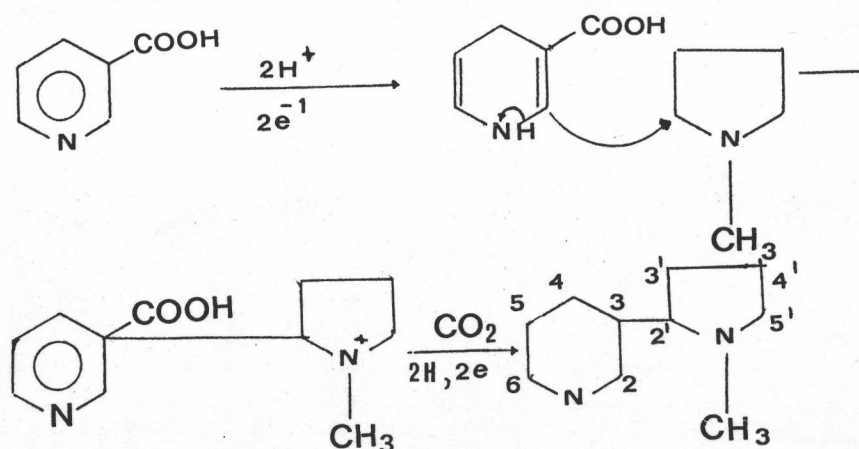


รูปที่ 2.6 วิถีจักร ไพรีดีนนิวคลีโอไทด์

จากรูปที่ 2.6 กรดนิโคตินิกโมโนนิวคลีโอไทด์ได้จากปฏิกิริยาทางชีวเคมีระหว่าง PRPP และกรดควิโนลินิก ส่วนกรดนิโคตินิกได้จากปฏิกิริยาชีวเคมีของกรดนิโคตินิกโมโนนิวคลีโอไทด์ (8,9)

การที่กรดนิโคตินิกโมโนนิวคลีโอไทด์ (Nicotinic acid mononucleotide) กลายเป็นกรดนิโคตินิกอะดีนีนไดนิวคลีโอไทด์ (Nicotinic acid adenine dinucleotide (Des-NAD)) แล้วเปลี่ยนเป็น นิโคติน, ไรซินิน (Ricinine), อะนาเบซิน (Anabasine) และกรดควิควินินิก มาเป็นไรซิน (ricine) ไม่ทราบกลไกที่แน่นอนแต่ผลที่ได้คือ สารประกอบวงไพรีดีน (pyridine ring) (8)

จากรูปที่ 2.4 สามารถแสดงปฏิกิริยาที่คาดว่าจะเกิดขึ้นได้ดังในรูปที่ 2.7



รูปที่ 2.7 ปฏิกิริยาที่คาดว่าจะเกิดนิโคติน

จากกระบวนการทางเคมีในรูปที่ 2.7 คือ วงไพโรลิดีนจับกับนิวเคลียสไพรีดีนแบบตัวจับนิวเคลียส (nucleophilic) เชื่อมกับอนุพันธ์พันธะคู่ของไพโรลิดีน (pyrroline) ณ ตำแหน่ง C-3 ของไพรีดีน (pyridine) และ C-2 ของวงไพโรลิดีน แต่อาจอธิบายได้อีกรูปแบบคือ NADH ทำปฏิกิริยากับกรดนิโคตินิกโดยให้ $2H^+$ ตัวแรกทำปฏิกิริยากับ N และทำลายพันธะคู่ สร้างพันธะ N-H จากนั้นพันธะคู่เคลื่อนย้ายตัวลงมาขนานกันทำให้ตำแหน่ง C-4 มีประจุเป็นบวกจึงรับ $2H^+$ และ $2e^-$ เข้ามาเพื่อให้พันธะแตกออกแล้วเชื่อมที่ตำแหน่ง C-2 ปฏิกิริยานี้จะใช้เอนไซม์ 2 ตัว แต่ไม่ทราบชนิดของเอนไซม์ที่ควบคุมปฏิกิริยา จากนั้นจะถูกเอนไซม์นิโคตินิกดีคาร์บอกซิเลส ทำปฏิกิริยาดีคาร์บอกซิเลทิง จะได้นิโคติน และ $2H^+$, $2e^-$ และ CO_2 (10)

2.1.1 จากปฏิกิริยาเคมีในรูปที่ 2.1 ถึง 2.7 จะได้ว่า

- 2.1.1.1 กรดนิโคตินิก และออร์นิติน เป็นสารตั้งต้นของวงไพรีดีน และวงไพโรลิดีน
- 2.1.1.2 กรดควินอลินิก เป็นสารตั้งต้นของวงไพรีดีนของกรดนิโคตินิก
- 2.1.1.3 เพียวเทรีซีน, เอ็นเมทิลเพียวเทรีซีน และ สี่เมทิลอะมิโนบูทา

นอล จะเป็นตัวทำให้เกิดวงไฟโรลิตินของนิโคติน

2.1.1.4 กลุ่มคาร์บอกซิลิกของกรดนิโคตินิกจะไม่อยู่ในนิโคติน

2.1.2 ปริมาณนิโคตินถูกสังเคราะห์ที่มาจากรากและสะสมปริมาณจะมากหรือน้อยจะขึ้นอยู่กับ ตัวแปรในธรรมชาติที่มีผลต่อนิโคตินที่สะสมในใบยาสูบ (11)

2.1.2.1 พันธุ์ยาสูบ ซึ่งแต่ละพันธุ์ให้ปริมาณนิโคตินที่แตกต่างกันไป

2.1.2.2 ธาตุอาหารไนโตรเจนที่ต้นยาสูบได้รับ ถ้ามีมากปริมาณนิโคตินก็มากขึ้น

2.1.2.3 ความเสียหายของรากยาสูบอันเนื่องมาจากน้ำมากเกินไปทำให้เกิดโรคต่อราก ทำให้ปริมาณนิโคตินน้อยลง

2.1.2.4 การตอนยาสูบเร็ว (ก่อนดอกบาน) และตอนให้ต่ำกับการกำจัดหน่อยาสูบที่เกิดขึ้นช่วยให้นิโคตินเพิ่มขึ้น

2.1.2.5 ความชื้นในดิน ถ้าความชื้นต่ำจะได้อัตราการเจริญเติบโตต่ำ ขนาดใบเล็กลง ปริมาณนิโคตินในใบยาสูบเพิ่มขึ้น แต่ถ้าระดับความชื้นสูงจะช่วยให้การเจริญเติบโตขนาดใบโต และอาจเป็นไปได้ที่ไนโตรเจนในดินน้อยลง เพราะถูกชะไปเสีย ทำให้ปริมาณนิโคตินลดลง

2.1.2.6 ระดับความสูงของใบยา ใบยาแก่จะมีปริมาณนิโคตินสูงขึ้นเพียงเล็กน้อย

2.1.2.7 ตำแหน่งของใบยาบนกิ่ง

2.1.2.8 ระยะเวลาปลูก การพรวนดิน การถ่ายเทอากาศในดิน ความลึกของดิน ผลผลิตต่อไร่ แสงสว่างและอุณหภูมิ

2.2 การสังเคราะห์สารติดฉลากด้วยธาตุกัมมภาพรังสี(12) คือกระบวนการการติดฉลากด้วยธาตุกัมมตรังสีเพื่อที่จะนำไปใช้ประโยชน์ ดังนั้นในการติดฉลากจำเป็นต้องเลือกตัวอย่างเป่า

(target) ที่มีคุณลักษณะดังนี้

2.2.1 ให้ได้ผลผลิตไอโซโทปกัมมภาพรังสีที่ต้องการสูงในแง่ปริมาณสาร

2.2.2 มีกระบวนการสังเคราะห์ง่าย และรวดเร็ว หลังการอบรังสีซึ่งส่งผลให้ใช้แรงงานน้อยและผู้ปฏิบัติงานได้รับรังสีปริมาณน้อย และหลังจากกระบวนการสังเคราะห์ ผลผลิตที่ได้จะมีความบริสุทธิ์สูง โดยเฉพาะพวกที่มีค่าครึ่งชีวิตสั้น

2.2.3 ความบริสุทธิ์ของผลผลิตมีสูง ได้แก่ ความบริสุทธิ์ของไอโซโทปบริสุทธิ์ (radio isotopic purity), ความบริสุทธิ์ของทางเรดิโอ (radiochemical purity) และ ความบริสุทธิ์ทางเคมี (chemical purity) สูง

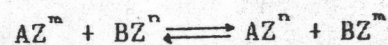
เมื่อได้ตัวอย่างเป้าหมายที่มีลักษณะตามข้อ 2.2.1-2.2.3 จำเป็นต้องศึกษาคุณสมบัติของตัวอย่างเป้าหมายดังนี้ เช่น ตัวอย่างเป้าหมายทนต่อความร้อน และความเข้มรังสีที่อบสูง โดยเฉพาะตัวอย่างที่ระเหิดให้สารอินทรีย์ หรือเกลือไนเตรทไม่ควรใช้ ควรใช้ตัวอย่างพวกออกไซด์ โลหะ และคาบอเนทบางตัว และยังคงคำนึงถึงความบริสุทธิ์ของตัวอย่างที่นำมาใช้ เพื่อไม่ให้เกิดความไม่บริสุทธิ์ของไอโซโทปบริสุทธิ์น้อยโดยมีภาคตัดขวางการดูดกลืนนิวตรอน (cross section neutron capture) ของตัวอย่างสูง เช่น ตัวอย่างการสังเคราะห์สารกัมมภาพรังสี ได้แก่ ทริเทียม , คาร์บอน 14 ฯลฯ (12)

ทริเทียม สามารถเขียนเป็น ^3H หรือ T โดยมีค่าครึ่งชีวิต 12.23 ปี และให้รังสีเบตา 0.0186 MeV สามารถเตรียมได้จากตัวอย่างเป้า คือ LiF, โลหะผสม Li-Al และ โลหะผสม Li-Mg เป็นต้น ถ้าต้องการให้ ^3H มีปริมาณสูงต้องใช้ Li-6 ที่ทำให้เข้มสูง ส่วนปฏิกิริยาทางนิวเคลียร์ที่เกิดที่ตัวอย่างเป้า คือ $^6\text{Li}(n, \alpha)^3\text{H}$ โดยกำหนดให้นิวตรอนครอสเซ็คชัน 940 บาร์น หรือ $^3\text{He}(n, p)^3\text{H}$ เมื่อนิวตรอนครอสเซ็คชัน 5.33×10^3 บาร์น (12)

การที่ ^3H ถูกนำมาสังเคราะห์เป็นสารติดฉลาก เนื่องจากการแลกเปลี่ยนระหว่าง ^1H กับ ทริเทียม เกิดได้ง่ายทั้งในสารอินทรีย์และอนินทรีย์ ไม่จำเป็นต้องสังเคราะห์มาจาก

โครงสร้างคาร์บอน รูปต้นแบบของทริเทียม คือ T_2 หรือ T_2O ที่มี ไอโซโทปคอบัลต์ (isotopic abundance) เกือบ 100% ทำให้ผลิตภัณฑ์มีค่ากัมตภาพรังสีจำเพาะสูง ทริเทียมให้เฉพาะรังสีเบต้าพลังงานต่ำ ทำให้ปฏิบัติงานง่ายและค่าครึ่งชีวิตของทริเทียมพอเหมาะการเตรียมสารประกอบติดฉลากทริเทียมมี 4 วิธีคือ

ก) การแลกเปลี่ยนไอโซโทป (isotope exchange) คือเป็นปฏิกิริยาแลกเปลี่ยนของไอโซโทปซึ่งมีลักษณะเป็นปฏิกิริยาผันที่ไอโซโทปธาตุเดียวกันแลกเปลี่ยนกันเช่น



กำหนด m และ n เป็นเลขมวลของธาตุเดียวกัน

ข) การสังเคราะห์ทางเคมีโดยตรง (Direct chemical Synthesis) คือ การสังเคราะห์สารติดฉลากจากสารเคมีติดฉลากทริเทียม (tritiated reagent) กับสารตั้งต้นที่เหมาะสมซึ่งข้อดีจะได้ความแรงรังสีจำเพาะสูง แต่การสังเคราะห์ทำได้ยาก

ค) การสังเคราะห์ทางชีวเคมี (Biochemical Synthesis) จะเกิดขึ้นได้ในสารประกอบโมเลกุลเชิงซ้อน เป็นกระบวนการที่เกิดได้ง่าย แต่ต้องหาสารตั้งต้น (substrate) ที่เหมาะสมโดยสามารถแบ่งกระบวนการได้ 3 แบบ

1) ปฏิกิริยาที่เกิดจากเอนไซม์ซึ่งเฉพาะเจาะจงต่อสารตั้งต้น ดังนี้

(ก) สารตั้งต้นอินทรีย์ เป็นการติดฉลากโครงสร้างโมเลกุลโดยอาศัยการแปลงเอนไซม์ที่เป็นตัวเร่งปฏิกิริยา (enzyme-catalyzed transformation)

(ข) สารตั้งต้นอนินทรีย์ ใช้ T_2O เป็นสารตั้งต้นโดยอาศัยเอนไซม์ออกซิเดส (enzyme oxidase) หรือรีดักเตส (reductase) กับกรดบางตัว

2) ใช้โมเลกุลที่ติดฉลากด้วยทริเทียมเป็นสารตั้งต้น โดยโมเลกุลอยู่ในรูปกรดอะมิโน คาร์โบไฮเดรต เพ็ชริน เป็นต้น และจะอาศัยเนื้อเยื่อที่มีการเจริญสูงเป็นตัวสังเคราะห์

3) ใช้น้ำติดฉลากทริเทียม (Tritiated water) เป็นสารตั้งต้นโดยจะผสมในอาหารเพาะเลี้ยง และใช้สิ่งมีชีวิตทำการสังเคราะห์ขึ้น

แต่ผลที่ได้จากกระบวนการสังเคราะห์ทางชีวเคมีจะได้ผลผลิตต่ำ และมีผลผลิตข้างเคียงสูง

ง) การติดฉลากแบบรีคอล์ย คือปฏิกิริยาที่ทำให้เกิด อะตอมทริเทียมที่รีคอล์ย หรือ ไตรตรอน (tritron) โดยอาศัยปฏิกิริยานิวเคลียร์คือ ${}^6\text{Li}(n, \alpha){}^3\text{H}$ และ ${}^3\text{He}(n, p){}^3\text{H}$ ซึ่งไตรตรอนที่ได้จะมีพลังงานจลน์สูง ถ้าชนโมเลกุลจะเปลี่ยนรูปเป็นโมเลกุลที่มีพันธะ ปฏิกิริยานี้เรียกว่าปฏิกิริยาอะตอมร้อน (Hot-atom reaction) มี 2 แบบ

1) ปฏิกิริยಾವัฏภาคความแน่น (Condensed Phase Reaction) คือให้สารประกอบที่จะติดฉลากอยู่ในรูปสถานะของแข็ง ของเหลว หรือก๊าซเหลว ผสมกับเกลีโอลิเทียม ประมาณ 10% ต่อน้ำหนัก นำไปอบรังสีนิวตรอน โดยต้องให้เกิดการแตกตัวด้วยรังสี (radio lysis) น้อยที่สุด นอกจากนั้นขนาดของเม็ดของเกลีโอลิเทียมยิ่งละเอียด จะทำให้ผลได้ (yield) และความแรงรังสีจำเพาะสูงขึ้น แต่ปฏิกิริยานี้จะเกิดผลผลิตข้างเคียงได้หลายแบบ และปริมาณมาก

2) ปฏิกิริยಾವัฏภาคก๊าซ (Gas Phase Reaction) โดยผสม He กับสารประกอบที่จะติดฉลากในหลอดแก้วควอทซ์ และนำไปอบรังสี

คาร์บอนสิบสี่ หรือ C-14 มีค่าครึ่งชีวิต 5730 ปีให้รังสีเบต้าพลังงาน 0.156 MeV ได้จากปฏิกิริยานิวเคลียร์ ${}^{14}\text{N}(n, p){}^{14}\text{C}$ และการติดฉลากด้วย C-14 แบ่งเป็น 3 วิธี

ก) การติดฉลากแบบรีคอล์ย คือการแทนที่ ${}^{12}\text{C}$ หรือเพิ่ม ${}^{14}\text{C}$ เข้าไปในโมเลกุลของสารประกอบ โดยโมเลกุลนั้นจะต้องมี ${}^{14}\text{N}$ หรือเติม ${}^{14}\text{N}$ เข้าไปก่อนจะไปอบรังสีเพื่อให้เกิดปฏิกิริยานิวเคลียร์ ${}^{14}\text{N}(n, p){}^{14}\text{C}$ โดย C^{14} จะเป็นอะตอมที่ถูกรีคอล์ย (recoil atom) ที่มีพลังงานจลน์สูงถูกทำให้ช้าลงด้วยการทำปฏิกิริยากับโมเลกุลของสารอินทรีย์ที่ไม่ติด

ฉลาก ซึ่งจะได้สารติดฉลาก ^{14}C แทนที่ ^{12}C หรือเพิ่มเข้าไปอีก ผลผลิตที่ได้ส่วนใหญ่ความแรงรังสีจำเพาะต่ำไม่เหมาะไปใช้เป็นสารติดตาม แล้วเกิดผลผลิตข้างเคียงปริมาณมาก

ข) การสังเคราะห์ทางเคมีโดยตรง คือการสังเคราะห์แบบเดียวกับการสังเคราะห์สารเคมีทั่วไปให้ได้โมเลกุลที่ขนาดใหญ่ หรือตำแหน่งที่ต้องการ โดย ^{14}C ตั้งต้นส่วนใหญ่อยู่ในรูป CO_2

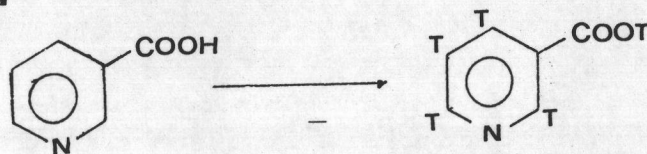
ค) กระบวนการติดฉลากทางชีวเคมี คือเป็นกระบวนการสังเคราะห์ทางชีวเคมีของโมเลกุลเชิงซ้อน (complex molecule) โดยใช้สารตั้งต้นอนินทรีย์ในรูป CO_2 หรือ $\text{CO}_3^{=}$ เช่น ในการสังเคราะห์แสงของพืชหรือการสังเคราะห์ในรูปกรด อะมิโน ติดฉลากได้จากการให้สัตว์รับเอาพืชที่สัมผัส CO_2 บางที่อาจใช้โมเลกุลเชิงซ้อนที่ติดฉลากกับ ^{14}C มาทำการสังเคราะห์ให้เกิดสารติดฉลากใหม่

2.3 รายงานเอกสารอ้างอิงการสังเคราะห์กรดนิโคตินิกบริสุทธิ์และกรดนิโคตินิก

จากที่ได้ทราบว่ากรดนิโคตินิกเป็นสารตั้งต้นของนิโคตินนั้นคือกรดนิโคตินิกกัมมันตรังสีเป็นสารตั้งต้นของนิโคตินกัมมันตรังสี ได้แก่

2.3.1 รายงานผลการวิจัยของ Drawnson และคณะ (13) ได้แก่

2.3.1.1 การสังเคราะห์กรดนิโคตินิก - T_4 ได้จากการนำกรดนิโคตินิกผสมกับ Li_2CO_3 ในอัตราส่วน 18:1 ต่อน้ำหนักนำไปอบรังสีนิวตรอนช้าเพื่อให้เกิดปฏิกิริยานิวเคลียร์ $^1_0n + ^6_3\text{Li} \rightarrow ^3_1\text{H} + ^4_2\text{He}$ โดยนิวตรอน (1_0n) จะชนพันธะเคมีในกรดนิโคตินิกให้แตก และเข้าไปแทนที่ดังรูปที่ 2.8 โดยอาศัยปฏิกิริยาอะตอมร้อนของปฏิกิริยารังสีภาคควมแน่น



กรดนิโคตินิกทริเทียม

รูปที่ 2.8 ปฏิกิริยารังสีภาคควมแน่นของกรดนิโคตินิก

หลังจากการอบรังสีทำให้บริสุทธิ์โดยการทำให้ระเหิดภายใต้สุญญากาศ และตกผลึกด้วยน้ำ และอัลกอฮอล์และนำไปใส่ในอาหารเลี้ยงเซลล์(callus)ได้ อย่างไรก็ตามสามารถเพิ่มปริมาณกัมตภาพรังสีได้ด้วยการรีฟลักซ์ด้วยเมทานอล และกรดเข้มข้นซัลฟูริก แล้วลดปริมาณ และทำให้เป็นด่างด้วยโซเดียมคาร์บอเนต(sodium carbonate) และทำการสกัดด้วยอีเทอร์ ทำให้แห้งด้วย Drierite(CaSO_4) และขจัดอีเทอร์ออกภายใต้สุญญากาศ ละลายสารในรูปน้ำมันด้วย 50 มิลลิลิตร ของเฮกเซน(Hexane) 2 มิลลิลิตรของเมทานอลร้อน และทิ้งให้เย็นในช่องแช่แข็งตู้เย็นแล้วนำตะกอนไปรีฟลักซ์ด้วย NH_4OH เข้มข้นและทำให้แห้งภายใต้สุญญากาศ และตกผลึกด้วยเบนซีน จะได้นิโคตินามีดกัมตภาพรังสี แล้วนำมาไฮโดรไลซ์โดยใช้การรีฟลักซ์ด้วย 20% โซเดียมไฮดรอกไซด์(NaOH) 50 มิลลิลิตร เวลานาน 15 ชั่วโมง จะได้สารละลายที่เป็นเบส นำมาสกัดด้วยอีเทอร์ 4 ชั่วโมง จากนั้นปรับเป็นกรดด้วย 50 มิลลิลิตร 6 N HCL และทำการสกัดด้วยอีเทอร์ข้ามคืน และทำการสกัดด้วยอีเทอร์เมื่อสารละลายมีพีเอช 3 นาน 3 วัน จากนั้นขจัดอีเทอร์ และตกผลึกด้วยน้ำจะได้กรดนิโคตินิกที่เชื่อมบริสุทธิ์

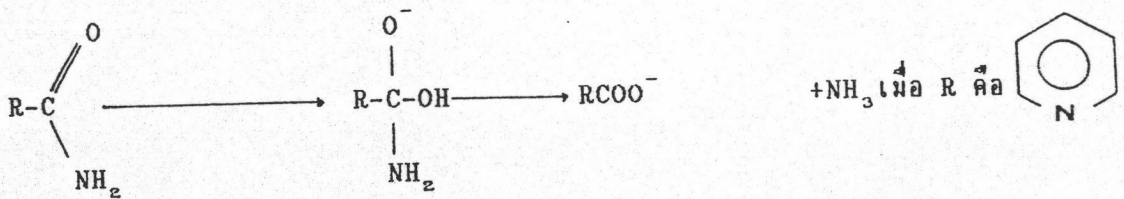
2.3.1.2 กรดนิโคตินิก 2-t อาศัยปฏิกิริยาดีคาร์บอกซิเลต(decarboxylate) กับกรดควิโนรีนิกติดฉลากทริเทียม(tritiated quinolinic acid) โดย นำกรดควิโนรีนิกทำการรีฟลักซ์ 3 ชั่วโมงร่วมกับ 1 มิลลิลิตรทริเทียมออกไซด์(tritium oxide) ณ อุณหภูมิ 110 องศาเซลเซียสและนำกากที่ได้นำไปละลายในเบสและสกัดด้วยอีเทอร์ 24 ชั่วโมง แล้วปรับพีเอชของสารละลายให้เป็น 1 และสกัดด้วยอีเทอร์ซ้ำเป็นเวลานาน 24 ชั่วโมง จากนั้นทำให้แห้งแล้วระเหิดที่ 150 องศาเซลเซียส ที่ 3 มิลลิเมตรปรอทหลังจากการตกผลึกด้วยเมทานอล

2.3.1.3 กรดนิโคตินิก 6-t มีกระบวนการเตรียมเช่นเดียวกับกรดนิโคตินิก 2-t ยกเว้นใช้ 6-โบรโม-3-พิคโกลิน(6-bromo-3-picoline)

2.3.1.4 การสังเคราะห์กรดนิโคตินิกจากนิโคตินามีค อาศัยปฏิกิริยาเคมี

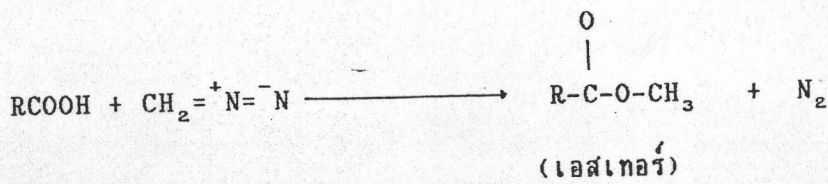
ระหว่างสารประกอบอามิด กับสารละลายกรดหรือเบสเมื่อให้ความร้อนเข้าไป ผลผลิตที่ได้คือ แอมโมเนีย และกรดคาร์บอกซิลิก บางครั้งอาจได้ผลผลิตออกไปในรูปสารประกอบเกลือ ซึ่งจะขึ้นอยู่กับปริมาณกรดและเบสที่ใช้ทำปฏิกิริยา (1,13)

ปฏิกิริยาไฮโดรไลซิสของอามิดเป็นปฏิกิริยาเกิดบนอนุพันธ์คาร์บอกซิลิกที่ทำตัวเป็น ตัวจับนิวเคลียส(nucleophilic)ทำให้กลุ่ม-OH เข้าแทนที่ -NH₂ ภายใต้สภาวะอัลคาไลน์ โดยกระบวนการไฮโดรไลซิส (1)

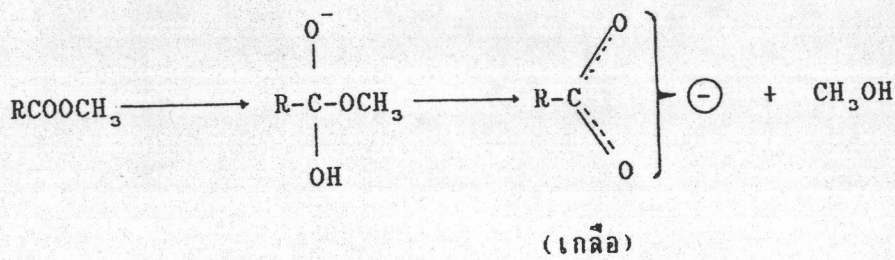


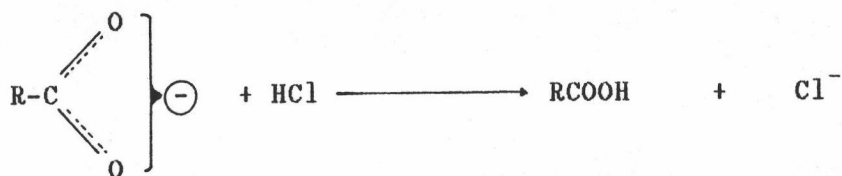
(สารประกอบอามิด) (สารประกอบกรด) (สารประกอบเกลือ)

ผลผลิตสามารถทำบริสุทธิ์มากขึ้นโดยใช้ปฏิกิริยาเอสเทอร์ ที่เกิดจากปฏิกิริยาเอสเทอร์ หรือ ฟีนอล กับกรดหรืออนุพันธ์ของกรดดังนี้ (1)



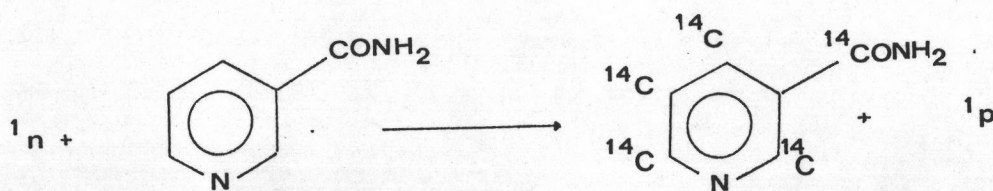
เมื่อนำคาร์บอกซิลิกเอสเทอร์(Carboxylic ester) นำมาไฮโดรไลซ์จะได้กรดคาร์บอกซิลิก และแอลกอฮอล์หรือฟีนอล เมื่อให้ความร้อนกับสารละลายกรดหรือเบสภายใต้สภาวะอัลคาไลน์กรดคาร์บอกซิลิกอาจอยู่ในรูปของเกลือก็ได้ (1)





(สารประกอบกรด)

กรดนิโคตินิก-14 สังเคราะห์ขึ้นจากนิโคตินามีด-14 โดยใช้กระบวนการทางเคมีแบบเดียวกันกับการสังเคราะห์ที่ไม่ติดฉลาก และนิโคตินามีด-14 ได้มาจากการอบรังสีเกิดปฏิกิริยานิวเคลียร์ $^{14}\text{N} + ^1_0\text{n} \rightarrow ^1_1\text{p} + ^{14}_6\text{C}$ และ ^{14}C ที่มีพลังงานสูงและเข้าแทนที่ ^{12}C ในสารนิโคตินามีดดังนี้



(นิโคตินามีด)

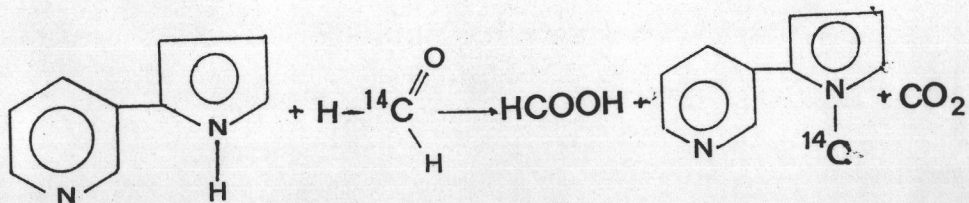
(นิโคตินามีด-14)

2.3.2 รายงานผลการวิจัยของ Gumbley และ Willson (14) พบว่าไฮโดรเจนของอะโรมาติกริง (aromatic ring) จะเคลื่อนย้ายตำแหน่งได้ (labile) ในกรดซัลฟูริก แต่จะไม่เคลื่อนย้ายภายใต้สภาวะที่ระกั่วไป ดังนั้นเป็นการง่ายที่จะติดฉลากวงอะโรมาติกโดยทำให้เสถียรใน H_2SO_4 เข้มข้น

นำกรดนิโคตินิกใส่ในหลอดทดลองแห้ง และแช่เย็นไว้แล้วเติม $^3\text{H}_2\text{SO}_4$ (0.05-0.01 มิลลิลิตร โดย $^3\text{H}_2\text{SO}_4$ ได้จากควันของกรดซัลฟูริกผสมกับ $^3\text{HO}_2$ (4 คูรี/มิลลิลิตร) โดยใช้ H_2SO_4 10 โมล ทำปฏิกิริยากับกรดนิโคตินิก 1 โมล การทดลองนี้ต้องปิดหลอดให้มิดชิด (sealed) และเก็บภายใต้อุณหภูมิ -30 องศาเซลเซียสเป็นเวลานานถึง 3-5 สัปดาห์ เพื่อให้เกิดการแลกเปลี่ยนมากที่สุด จากนั้นนำมาเจือจางด้วย NH_4SO_2 และน้ำ การเจือจางจะทำให้

ปฏิกิริยาแลกเปลี่ยนใน H^+ มีน้อย ดังนั้นเมื่อนำสารละลายไหลผ่านคอลัมน์แลกเปลี่ยนไอออน (ion-exchange column (ซึ่งทำมาจาก cation exchange Zeo-Crab 225)) H^+ จะติดอยู่ที่เรซินน้อยมากสิ่งที่คอลัมน์จะจับไว้คือ SO_4 และ 3H บางส่วนจากกลุ่มคาร์บอกซิล (carboxyl group) และนำกรดนิโคตินิกที่ได้จากคอลัมน์ ทำปฏิกิริยากับ 6N NH_4OH แล้วจึงกำจัด NH_3 โดยใช้เครื่องระเหย (evaporator) จากนั้นนำอากาศมาหาปริมาณกัมตภาพรังสีและความบริสุทธิ์ของกรดนิโคตินิกกัมมันตรังสี

2.3.3 การสังเคราะห์กรดนิโคตินิกสามารถผลิตจากไพรีดีน ได้ดังรูปที่ 2.9 คือ นำ 3-picoline (99% บริสุทธิ์) 100 กรัม ละลายในน้ำ 1 ลิตรแล้วทำปฏิกิริยาออกซิไดซ์ด้วย 450 กรัมของโปแตสเซียมเปอร์แมงกาเนตโดยแบ่งออกเป็น 10 ส่วนจากนั้นนำไปฟลักซ์ 3-4 ชั่วโมง กำหนดให้การเติมในห้าช่วงแรกของโปแตสเซียมเปอร์แมงกาเนตใช้อุณหภูมิ ๗ 70 องศาเซลเซียส และในการเติมภายหลัง 5 ช่วงหลัง ๗ ที่ 85-90 องศาเซลเซียส ในการเติม $KMnO_4$ แต่ละครั้งจะต้องให้ปฏิกิริยานั้นไม่มีสีจึงเติมสารได้ ในการเติมแต่ละครั้งจะต้องละลายด้วยน้ำปริมาณ 20-25 มิลลิลิตรหลังจากปฏิกิริยาสุดท้ายไม่มีสีจึงปรับอุณหภูมิ ถึง 95 องศาเซลเซียส (15)



รูปที่ 2.9 กรดนิโคตินิกผลิตจากไพรีดีน

แล้วกรองสารละลายร้อนภายใต้สุญญากาศจะได้ก้อนแมงกานีสไดออกไซด์ (manganese dioxide cake) จากนั้นล้างก้อนแมงกานีสไดออกไซด์ด้วยน้ำแบ่งออกเป็น 4 ชุดชุดละ 500 ซีซี. แต่ละชุดนำมากรอง และลดปริมาตรจนแห้ง จากนั้นเติมน้ำลงไป 1250 ซีซี. แล้วปรับพีเอชเป็น 3.4

ด้วยกระดาษฟิวส์ โดยใช้กรด HCl เข้มข้น 120-130 มิลลิลิตรในการปรับพีเอชจากนั้นแช่เอ็นสารข้ามคืน และเก็บตะกอนของกรดนิโคตินิกโดยอาศัยการกรองภายใต้สุญญากาศ แล้วทำการล้างผลึกด้วยน้ำเย็น 3 ครั้ง ครั้งละ 55 ซีซี. และอบแห้งที่ 90-100 องศาเซลเซียส จะได้กรดนิโคตินิก 90 กรัม ความบริสุทธิ์ 90 % หรือ อาจเอาก่อนแมงกานีสไดออกไซด์ นำมาละลายน้ำ 650 ซีซี. แล้วทำให้เย็นลงอย่างช้าจนถึง 5 องศาเซลเซียสเพื่อลดการปนเปื้อนของ KCl จะได้ว่าสาร 10 กรัม มีความบริสุทธิ์ในการนี้ 80% และจะนำสารมาตกผลึกด้วยน้ำร้อน และอบแห้งที่ 100 องศาเซลเซียส จะได้กรดนิโคตินิกบริสุทธิ์ 67 กรัม จากสารประกอบกรด 90 กรัม คิดเป็น 51% (15)

2.4 รายงานเอกสารอ้างอิงการสังเคราะห์นิโคตินและนิโคตินกัมมันตรังสี

2.4.1 รายงานผลการวิจัยของ Lockwood และ คณะ (16) ทำการศึกษาโดยใช้การเพาะเลี้ยงเซลล์ที่เกิดบนอาหารเพาะเลี้ยง M&S ผสมกับ วิตามินบี 0.5 ppm. ที่ประกอบด้วยออกซิน NAA หรือ 2,4-D จะทำการเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อไว้ที่ 27 องศาเซลเซียส ให้แสงสว่างแก่พืช 12 ชั่วโมง พบว่าเมื่อใช้ออกซิน NAA 0.2 ppm จะได้นิโคติน 12 มิลลิกรัม ต่อ 100 กรัมน้ำหนักแห้ง นอกจากนี้ได้ศึกษาถึงผลกระทบของสารตั้งต้น (precursor) ที่เติมลงไปเพื่อดูผลกระทบระดับปริมาณนิโคติน และสารประกอบอัลคาลอยด์ที่เกี่ยวข้อง โดยสารตั้งต้นคือสารประกอบกรดอะมิโนอย่างเดี่ยว หรือรวมกับกรดนิโคตินิก หรือนิโคตินามัดจะได้นิโคตินามัด 100 ppm จะยับยั้งการเจริญเติบโตของเซลล์และปริมาณนิโคตินจะมีค่าลดลงเมื่อเทียบกับหลอดควบคุมปกติ และพบว่าถ้าใส่กรดนิโคตินิก 10-30 ppm จะยับยั้งหรือมีผลเล็กน้อยต่อปริมาณนิโคติน

2.4.2 รายงานผลการวิจัยของ Tabata และคณะ (17) การเพาะเลี้ยงคลลัสจาก เมล็ด ราก และใบของ Nicotiana rustica L. พันธุ์ Brasilia บนอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ Linsmaier-Skoog กับ 1 μ M 2,4-D และ 1 μ M ไคเนติน (kinetin) จะได้

ปริมาณนิโคติน 0.25-0.58% ต่อนน.แห้งโดยคัลล์สจากรากในลำดับที่ 4 มีปริมาณนิโคตินสูงสุด 0.587% ต่อ น้ำหนักแห้งเมื่อเทียบกับในธรรมชาติ 0.25% ที่รากและ 0.35% ที่ใบ แต่รายงานของJeffery ในปี 1959 จากใบชาม่ออย่างน้อย 2.5% และหลังจากนั้น ลำดับที่ 5 หรือ 6 ปริมาณนิโคตินลดลง เนื่องจากการก่อกำเนิดของราก แล้วนำคัลล์สไปเลี้ยงบนอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ basal และ ทำการแปรผันปริมาณ 2,4-D จะได้ว่า 2,4-D เท่ากับ $1\mu\text{M}$ จะยับยั้งการผลิตนิโคตินเกือบสมบูรณ์ และพบว่าถ้าค่า 2,4-D มีมากปริมาณนิโคตินจะลดลง แต่การเจริญเติบโตของคัลล์สมีปริมาณมากขึ้น แต่จากผลการทดลองของ Tabataและคณะ ในปี 1971 ถึง 1976 2,4-D จะยับยั้งการผลิตนิโคตินที่ $0.1\mu\text{M}$ และจากการศึกษา 2,4-Dไม่สามารถทำให้เกิดวัชระขึ้นนอกจากนี้ M.Tabata ได้ศึกษาว่าเมื่อนำคัลล์สจากรากมาแบ่งเป็นส่วนแล้ว นำมาเลี้ยงบนอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ basal $1\mu\text{M}$ 2,4-D และ $1\mu\text{M}$ ไคนิติน 6 สัปดาห์ ได้พบว่าปริมาณนิโคตินที่คัลล์สจากรากที่ถูกแบ่งเป็นส่วนไม่เท่ากันโดยพบว่าต่ำสุดได้ $3.98 \times 10^{-3}\%$ ต่อนน.แห้ง และมากที่สุด $86.6 \times 10^{-3}\%$ ต่อนน.แห้ง นั่นคือพบว่า clone ที่ผลิตนิโคตินสูงสุดคือ คัลล์สที่มีลักษณะเนื้อเยื่ออ่อน สีขาว ถ้านำโคลนไปเพาะต่ออีก 3 สัปดาห์ จะได้ปริมาณนิโคติน 0.29% ต่อน้ำหนักแห้ง

2.4.3 รายงานผลการวิจัยของ Pinol และคณะ (18) พบว่าการเจริญเติบโต และการผลิตนิโคตินจากเนื้อเยื่อคัลล์สที่ไม่เปลี่ยนเป็นวัชระ โดยคัลล์สนี้ได้จากก้านใบยาสูบ Nicotiana tabacum พันธุ์ Burley 21 เพาะลงบนอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ M&S ที่มีออกซิน NAA $11.5\mu\text{M}$, ไคนิติน $1\mu\text{M}$ เพื่อเป็นตัวกระตุ้นให้เกิดคัลล์สจากนั้นนำคัลล์สมาเพาะลงบนอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ MS NAA $1\mu\text{M}$ และ ไคนิติน $1\mu\text{M}$ จะได้คัลล์สมีสีน้ำตาลแกมเหลือง ลักษณะร่วน และเมื่อสัปดาห์ที่ 6 ปริมาณนิโคตินจะมีปริมาณสูงสุดคือ 0.16% ต่อ น้ำหนักแห้ง เมื่อดูกราฟการเจริญเติบโตที่วัดในรูปน้ำหนักสดและ น้ำหนักแห้ง จะเห็นว่าการเจริญเติบโตเป็นเส้นเดียวกัน และลดลงหลังสัปดาห์ที่ 6 เนื่องจากอัตราการแบ่งตัวของเซลล์ลดลง

นอกจากนี้ปริมาณนิโคตินได้ลดลงเนื่องจากนิโคตินในคัลลัสได้ถ่ายเทไปยังอาหารเพาะเลี้ยง และการสร้างเนื้อเยื่อเจริญ (metabolized) การที่ใช้ปริมาณออกซิน NAA ระดับต่ำเพื่อให้เกิดการผลิตนิโคตินมีค่าสูงขึ้น เนื่องจากรากของพืชใบยาสูบ ในธรรมชาติมีปริมาณออกซินระดับต่ำเช่นเดียวกัน ในการทดลองนี้จะได้ปริมาณนิโคตินในการทดลองสูงกว่าในธรรมชาติ (ถ้าในใบมีปริมาณนิโคติน 0.04% และใบ มีปริมาณนิโคติน $0.15 + 0.02\%$ ต่อเนื้อแห้ง นั่นคือ ออกซินส่งผลกระทบท่อปริมาณนิโคติน จากนั้นทำการศึกษาวิทยาเซลล์โดยการตรวจสอบเนื้อเยื่อเจริญ ได้ผลคือเนื้อเยื่อเจริญเมื่อเจริญขึ้นจะส่งผลทั้งอัตราการเจริญเติบโตและปริมาณนิโคตินและสารประกอบอัลคาลอยด์ที่เกี่ยวข้อง โดยจะพบว่าถ้า NAA มีปริมาณสูงจะทำให้พื้นที่ของเนื้อเยื่อเจริญภายในเซลล์ลดลงและเซลล์จะเปลี่ยนแปลงไปเป็นเซลล์รูปแบบใหม่เช่น เซลล์ท่อลำเลียงน้ำ (tracheas), เซลล์หลอดตะแกรง (sieve) และเซลล์เวสเซลล์ (vessel elements) เป็นต้น นอกจากนี้ยังยับยั้งการผลิตนิโคติน หมายความว่า การผลิตนิโคตินจะเกิดขึ้น ณ บริเวณเนื้อเยื่อเจริญของเซลล์ของเนื้อเยื่อคัลลัส

2.4.4 รายงานผลการวิจัยของ Robins และคณะ (19) ได้ศึกษาและตรวจสอบถึงผลกระทบของกรดนิโคตินิก, นิโคตินามีด และนิโคตินต่อการเจริญเติบโตของการเพาะเลี้ยงรากฝอยของ Nicotiana rustica ซึ่งเลี้ยงผสมกับ Angrobacterium rhizogen เลี้ยงลงบนอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ Gramborg's B5 ซึ่งมีน้ำตาลซูโครส (sucrose) 80 mM และ Mes หรือกรด 2-เอ็นมอร์โฟลิโนซัลโฟนิก (2-(N-morpholino) sulphonic acid) 50 mM พิเศษอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ 5.6 และทำการเพาะรากน้ำหนัก 0.25 กรัม ในอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อเหลว 50 ซีซี. ทำการเลี้ยงเป็นเวลา 21 วัน โดยศึกษาว่ากรดนิโคตินิก และนิโคตินามีด มีผลต่อการเจริญเติบโตเมื่อทำการเพาะเลี้ยงราก โดยการเติมกรดนิโคตินิก 1 ถึง 5 mM ทำการเพาะเลี้ยงเป็นเวลา 10 วัน พบว่ากรดนิโคตินิก 1.0 mM ยับยั้งการเจริญเติบโต 50% และกรดนิโคตินิก 2.5 mM จะยับยั้งการเจริญเติบโตโดยเด็ดขาด และถ้าเปลี่ยนเป็นนิโคติ

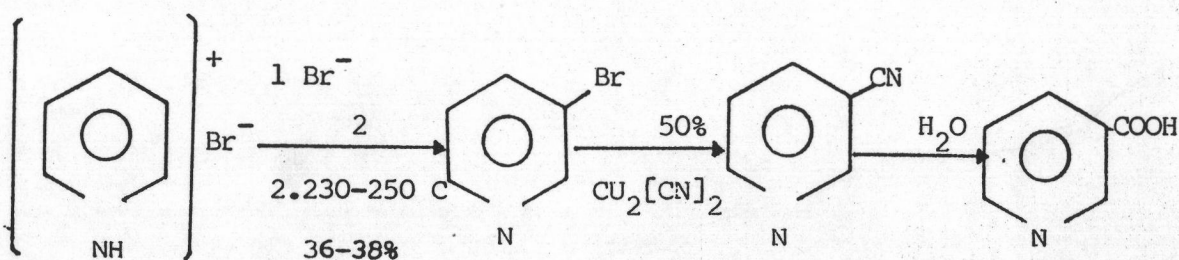
นามามืด 1.5 mM ยับยั้งการเจริญเติบโต 60% และไนโคตินามืด 10 mM ยับยั้งการเจริญเติบโตทั้งหมด ผลกระทบของกรดนิโคตินิกและไนโคตินามืด กับผลผลิตอัลคาลอยด์ จากการศึกษาของ Ohata และคณะ ในปี 1978 และ Lockwood และ Essa ในปี 1984 ปริมาณกรดนิโคตินิกสูงสุดไม่เกิน 1.5 เท่าของที่รากต้องการและไม่ควรมีปริมาณไนโคตินามืดเกิน 2 เท่าของรากต้องการ โดยพบว่าปริมาณกรดนิโคตินิก 1.5 เท่าจะยับยั้งเจริญเติบโต 50% และปริมาณไนโคตินามืดจะยับยั้งการเจริญเติบโต 30-40% แต่จากการทดลองของ Robins และคณะ ถ้าใช้กรดนิโคตินิก 2.2 mM จะได้นิโคตินที่ผลิตได้ 16% จากปริมาณของสารตั้งต้น ถ้าปริมาณกรดนิโคตินิกสูงกว่านี้ปริมาณนิโคตินจะต่ำลงและถ้าใช้นิโคตินามืด 10 mM จะได้นิโคติน 1.9% ของ สารตั้งต้น และถ้าใช้นิโคตินามืด 1.5 mM จะได้นิโคติน 6.5% แสดงว่าถ้าใช้นิโคตินามืดระดับต่ำจะผลิตนิโคตินดี(19)

2.4.5 รายงานผลการวิจัยของ Robins และคณะ (20) การผลิตนิโคติน โดยอาศัยการเพาะเลี้ยงรากอ่อนของนิโคตินา วัสดักด้วยกระบวนการหมัก(Fermentation) การทดลองนี้ คือการเพาะรากอ่อน กับ Agrobacterium rhizogenes (Amberlite) XAD-4 ทำการเลี้ยงในถังหมักโดยมีการเลี้ยงสองแบบคือ แบบแบช(batch) และ แบบการไหลอย่างต่อเนื่อง(continuous flow) พบว่าในช่วงเลี้ยงแบบแบช 11 วันแรกจะได้นิโคติน 5.9 มิลลิกรัม/ลิตร และเมื่อเข้าสู่ระยะสุดท้าย ในช่วงการไหลอย่างต่อเนื่อง 2.05 มิลลิกรัม/ลิตร และในช่วง 16 วันของการไหลอย่างต่อเนื่องจะมีนิโคตินออกมาจากรากสู้อาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อ จะได้นิโคตินรวมทั้งในสภาวะ แบช และช่วงการไหลอย่างต่อเนื่องได้ 32.7 มิลลิกรัม โดยมินิกโคตินในอาหารเลี้ยงเชื้อคิดเป็น 76% ของนิโคตินทั้งหมด และเฉลี่ยผลผลิตนิโคติน 1.54 มิลลิกรัมต่อลิตรต่อวัน

2.4.5 รายงานผลการวิจัยของ Decker (21) การสังเคราะห์นิโคตินกัมมันตรังสี คือการติดฉลาก C-14 ณ ตำแหน่ง C-2' ของวงไพโรลิดีน หรือในกลุ่มเอ็นเมททริล

(N-methyl group) แล้วนำมาเชื่อมกับ C-3 ในตำแหน่งไพรีดีนนิวาเคลียส ซึ่งเป็นการหาได้ว่ากรดนิโคตินิกไปเป็นนิโคตินได้ เช่น

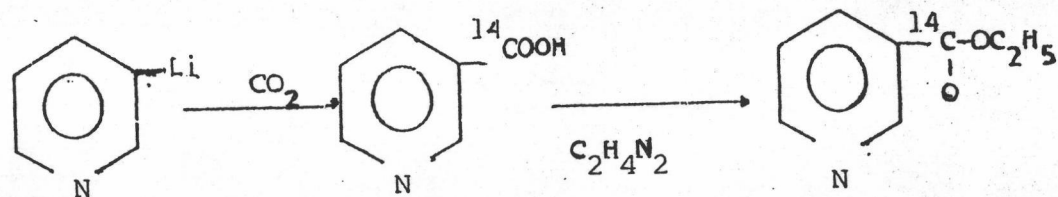
2.4.5.1 การสังเคราะห์ $^{14}\text{CH}_3$ ติดฉลากนั้นทำได้ง่ายโดยใช้ปฏิกิริยา วอลแลชเลอกรัท(Wallach-Leukart) ทำการกลั่นด้วยไอน้ำและตกตะกอนด้วยกรดพิคริก (picric) จะได้สารโคพิเครต ในรูป $^{14}\text{CH}_3$ -L-นิโคติน นำไปสกัดด้วยอีเทอร์เพื่อเอากรดพิคริกออกจากสารละลายกรด และทำให้กลายเป็นอัลคาไลน์แล้วจัดด้วยคลอโรฟอร์ม หรืออีเทอร์ จะได้นิโคตินดังในรูปที่ 2.10



รูปที่ 2.10 การสังเคราะห์ $[^{14}\text{CH}_3]$ -L-นิโคติน

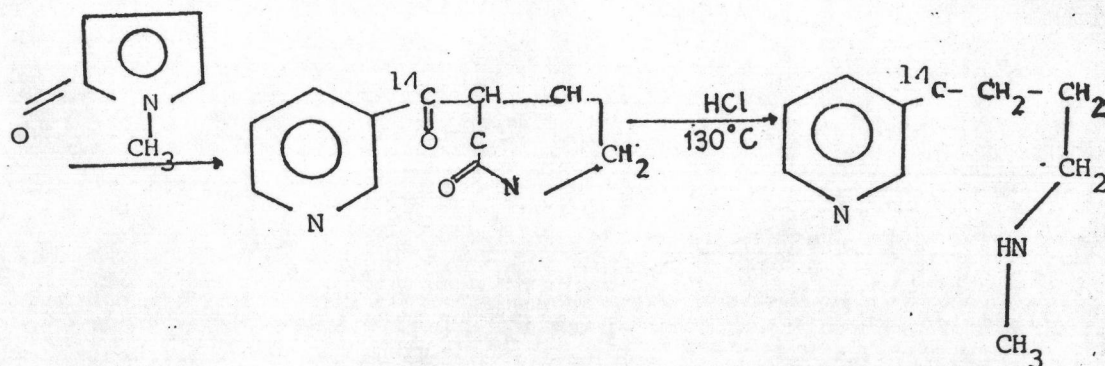
2.4.5.2 การสังเคราะห์ $2'-^{14}\text{C}$ -DL-นิโคติน โดยเริ่มต้นจากกรด $[7-^{14}\text{C}]$ -กรดนิโคตินิก (ซึ่งได้มาจาก $^{14}\text{CO}_2$ ทำปฏิกิริยากับไพรีดีนลิเทียม(pyridine lithium) [โดยใช้วิธีการของ Murray] 29 มิลลิกรัม (4.2 มิลลิลิตร)) ทำการระเหิด 2 ครั้ง แล้วทำปฏิกิริยาเอสเทอร์ กับไดอะโซมีเทน(diazomethane) ที่ละลายในอีเทอร์ จากนั้นทำให้เจือจางด้วย 239 มิลลิกรัม ของเอทิลนิโคติเนต(ethyl nicotinate) ที่ไม่ติดฉลาก และกลั่นที่ 120 องศาเซลเซียส ณ ความดัน 12 ทอร์รี่ นำสารเอสเทอร์(3.7 มิลลิลิตร)ทำปฏิกิริยากับ 0.5 มิลลิลิตร เอ็นเมทิลไพโรลิโดน(N-methylpyrrolidone) นำเอา 2 มิลลิลิตร ของโซเดียมเอทิลเลต(sodium ethylate)และวานิลินเบนซีน นำมาปั่นภายใต้ก๊าซ N_2 แล้วเอาเอทิลนิโคติเนตเมทิลไพโรลิโดน(ethyl nicotinate methyl pyrrolidone) ผสมรวมกันให้เป็นเนื้อเดียวกันโดยเขย่าภายใต้ก๊าซ N_2 15 ชั่วโมง ณ

ออกฤทธิ์ห้อง แล้วเติม 0.5 มิลลิลิตร เบนซีนโดยทำปฏิกิริยาให้ความร้อน 90 องศาเซลเซียส นาน 6 ชั่วโมง และแช่ลงในภาคน้ำแข็ง จากนั้นเติม 40%กรดอะซิติกเข้มข้น 2.5 มิลลิลิตร แล้วมาสกัดด้วย CHCl_3 5 มิลลิลิตร 4 ครั้งจะได้ไพริดีล-3-เอ็นเมทไทไพโรลิโดนีน-คีโตน (pyridyl-(3)-N-methylpyrrolidony-ketone) ซึ่งหาความเข้มข้นได้จากการเทียบสี (colorimetry) นำสารละลาย 0.02 มิลลิลิตร แล้วเจือจางด้วย 2 มิลลิลิตรของ 5% FeCl_3 ที่ละลายใน 0.01 N HCl เขย่ารวมกัน 15 นาที จนกระทั่งได้สีฟ้า แล้วทำให้บริสุทธิ์ด้วยวิธีการกลั่นและตกผลึก จากนั้นนำมาสกัดด้วย CHCl_3 และทำให้แห้งภายใต้สุญญากาศ แล้วนำเอาอากาศมาละลายใน HCl เข้มข้น 2 มิลลิลิตร ให้ความร้อน 130-135 องศาเซลเซียส 7 ชั่วโมง โดยขวดที่บรรจุต้องปิดสนิท แล้วทำการเปิดภายใต้อุณหภูมิ -70 องศาเซลเซียส จากนั้นทำให้แห้งแล้วละลายด้วย 3 มิลลิลิตร แอลกอฮอล์ และกรองจะได้ผลึกของไพริดีล-3-เมทิลอะมิโนไพโรลิโดนีน (pyridyl-(3)-[methyl-amino-propyl]-ketone) ที่อุณหภูมิ 0 องศาเซลเซียส และล้างผลึกด้วยแอลกอฮอล์จะได้สาร 0.73 มิลลิลิตร นำผลึกมาละลาย 5 มิลลิลิตร CH_3OH และปรับพีเอชเป็น 7-8 ด้วยเมททานอลิกโปแตสเซียมไฮดรอกไซด์ (methanolic KOH) และตกตะกอนด้วย KCl จากนั้นเติม 50 มิลลิกรัม PtO_2 เพื่อเกิดปฏิกิริยารีดักชันต่อด้วยเมทิลไมโอสไมน์ (methyl myosmine) เอา H_2 ออกจากนั้นนำผลึกไปกรองและล้างด้วยน้ำแล้วนำไปกลั่นภายใต้ความดันต่ำ เพื่อกำจัดเอากกรด และเมททานอล ออกจะได้สารละลายในรูปอัลคาไลน์ แล้วนำมากลั่นด้วยไอน้ำและตกตะกอนให้อยู่ในรูป ไดฟิเคต และตกผลึกอีก 2 ครั้ง และอบที่อุณหภูมิ 218-220 องศาเซลเซียส จะได้ $[2\text{'-}^{14}\text{C}]$ -DL-นิโคติน 134.5 มิลลิกรัม มีความแรงรังสี 0.465 มิลลิลิตร หรือมีกัมมภาพรังสีจำเพาะ 2.15 มิลลิลิตร/มิลลิโมล ซึ่งแสดงปฏิกิริยาเคมีที่เกิดขึ้นดังรูปที่ 2.11



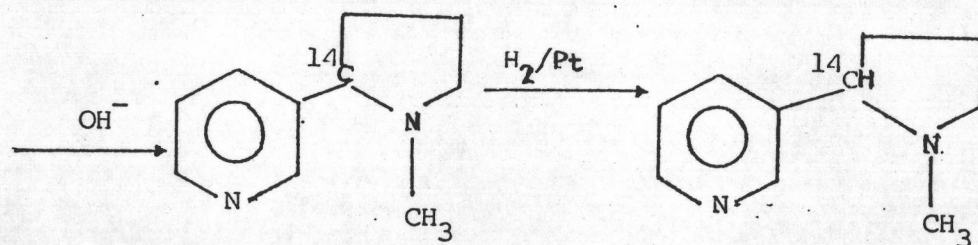
radiochemical yield 42%

(90%)

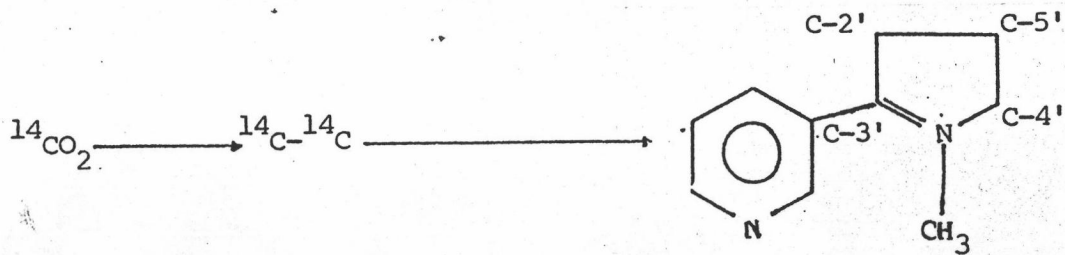


(40%)

(75%)

รูปที่ 2.11 การสังเคราะห์ [2'-¹⁴C]-DL-นิโคติน

2.4.6 รายงานผลการวิจัยนิโคตินกัมมันตรังสีของ Edward (22) โดยนำก๊าซคาร์บอน [¹⁴C, ¹³C] ไดออกไซด์กัมมันตรังสีให้แก่ต้นใบยาสูบ จะพบว่าตำแหน่งที่คาร์บอนกัมมันตรังสีไปเกาะอยู่ ณ ตำแหน่ง C-2' และ C-3' ซึ่งมีความเสถียรกว่า C-4' และ C-5' เนื่องจาก C-2' และ C-3' ได้มาจาก 2 หน่วยคาร์บอน (two-carbon unit) ดังรูปที่ 2.12 และ Leete ได้พบว่าปริมาณกัมมันตรังสีที่ C-2' เท่ากับ C-5' (22)

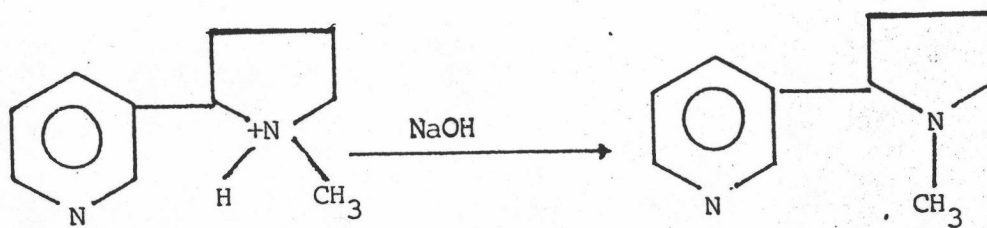


รูปที่ 2.12 ก๊าซ $^{14}\text{CO}_2$ เมื่อเข้าไปในนิโคติน

2.5 รายงานเอกสารอ้างอิงการสกัดนิโคติน และนิโคตินกัมมันตรังสี ได้แก่

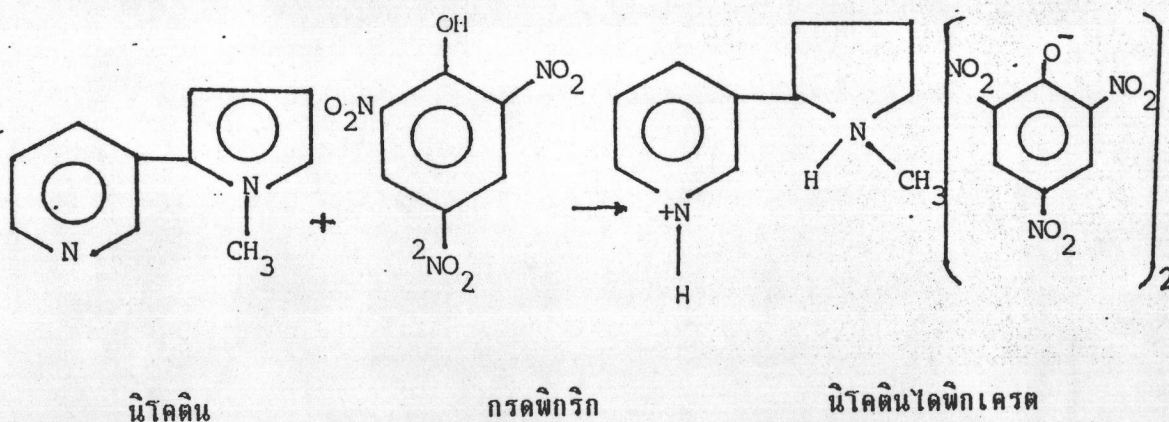
2.5.1 รายงานผลการวิจัยของ Eaton (1) และ Drawson (13) การสกัดนิโคตินจากยาสูบจะต้องศึกษาโครงสร้างโมเลกุลนิโคติน โดยจะพบว่านิโคตินเป็นไดไซคลิก (dicyclic) โมเลกุลโดยแต่ละวงจะมีไนโตรเจนอะตอมอยู่ เนื่องจากไนโตรเจนอะตอมแตกต่างจากคาร์บอนอะตอมทำให้เรียกโมเลกุลนี้ว่า โมเลกุลเฮเทอโรไซคลิก (Heterocyclic molecule) และไนโตรเจนอะตอมยังทำให้แต่ละวงมีความเป็นเบสสูง นอกจากนี้นิโคตินมีความสมมาตรของไครอล (chiral asymmetric center) และนิโคตินเป็นลักษณะบิดระนาบแสงไปทางซ้าย (levorotatory compound) แม้ว่าสองวงมีลักษณะความเป็นเบสสูง แต่วงไพโรลิดีนมีค่าความแตกตัวของเบส (k_b) คือ 10^{-4} สามารถจะละลายได้ดีในน้ำ คือรับโปรตอนจากน้ำได้ดี ส่วนวงไพโรลิดีนรับโปรตอนได้ดีจากกรดเจือจาง จากค่า K_b เมื่อนำยาสูบไปละลายน้ำไพโรลิดีนจะละลายน้ำอย่างรวดเร็ว นั่นคือการแยกเอานิโคตินออกจากยาสูบ จากนั้นทำให้สารละลายเป็นด่างเพื่อเกิดประจุลบอิสระมากมาย โดยใช้ NaOH ทำให้นิโคตินละลายในน้ำได้น้อยลง ดังรูปที่ 2.13 แล้วสกัดด้วยตัวทำละลายอินทรีย์ เช่น อีเทอร์ (แต่อีเทอร์ไม่ใช่ตัวสกัดที่ดี เนื่องจากจะนำเอาสารอื่นปะปนมามากมาย) จากนั้นทำการขจัดอีเทอร์ออกจะได้สารในอยู่ในสภาพน้ำมัน ซึ่งมีปริมาณน้อย และไม่สะดวกในการใช้งาน และทำให้บริสุทธิ์ได้ยาก นอกจากนี้ยังมีสภาพไวต่อความร้อน และถ้าตั้งทิ้งไว้ที่อุณหภูมิห้อง นิโคตินโดยปกติจะไม่มีสีจะกลายเป็นสี

สีเหลืองแล้วกลายเป็นน้ำมันสีน้ำตาล เนื่องจากสัมผัสกับอากาศ , ความร้อน และแสงสว่างดังนั้น จึงจำเป็นต้องเปลี่ยนนิโคตินให้อยู่ในรูปเกลือพิกเครต



รูปที่ 2.13 นิโคตินในสภาวะอัลคาล

การเปลี่ยนนิโคตินให้อยู่ในรูปเกลือพิกเครต ต้องใช้กรดพิกริกโดยนิโคตินทำปฏิกิริยากับกรดพิกริก(ที่มีโมเลกุลพิกเครตบวขนาดใหญ่) ทำให้ได้ผลผลิตรูปเกลือที่มีขนาดใหญ่เป็น 4 เท่า หรือมากกว่า 4 เท่าของนิโคตินในรูปที่ 2.14



รูปที่ 2.14 การสังเคราะห์นิโคตินไดพิกเครต

2.5.2 รายงานผลการวิจัยของ Lockwood และ Essa (16) นำคัลลัส หรือเซลล์ผสมกับ 5% กรดอะซีติก แล้วบด และกรอง นำน้ำที่กรองได้ทำให้เป็นเบสด้วย 10% NH₄OH จนได้พีเอช 9 จากนั้นทำการสกัดด้วย 50 มิลลิลิตร คลอโรฟอร์ม 3 ครั้ง และทำให้แห้งภายใต้สุญญากาศ แล้วนำมาไฮโดไลซ์ด้วย 2 M KOH ในแอลกอฮอล์ ๗ 60 องศาเซลเซียส นาน 2

2 ชั่วโมง จากนั้นทำการสกัดตามลำดับอีกครั้งก็จะได้นิโคติน(16)

2.5.3 รายงานผลการวิจัยของ Tabata และ คณะ (17) นำเอาเซลผงที่ทำให้แห้งด้วยการเยือกแข็ง 200-800 มิลลิลิตร ผสมกับ MgO 9.5 กรัม แล้วกลั่นด้วยไอน้ำ ลงในขวดรูปชมภูที่บรรจุ 0.5 N HCl 10 มิลลิลิตร แล้วเติมสารละลายที่กลั่นไป 90 มิลลิลิตร วัดค่าความดูดกลืนแสงที่ 236, 259, 282 นาโนเมตร เพื่อหาปริมาณนิโคติน

2.5.4 รายงานผลการวิจัยของ Pinol และ คณะ (18) โดยนำเอาเซลผงที่ทำให้แห้งด้วยการเยือกแข็งแห้ง 0.03 กรัม ผสมกับ 15 มิลลิกรัม 5% NaCO₃ และทำให้อิ่มตัวด้วย NaCl แล้วกลั่นที่ 180 องศาเซลเซียส นำสารละลายที่กลั่นได้ 7 มิลลิลิตร ผสมกับสารละลายอะนิลีน(anilin) 2 มิลลิลิตร และบัฟเฟอร์ฟอสเฟต(phosphate buffer) pH 6.1 1% และ 10% 1 โมล CNBr และตั้งทิ้งไว้ 7-10 นาทีทำการวัดค่าดูดกลืน 460 นาโนเมตร เพื่อหาปริมาณนิโคติน

2.6 รายงานเอกสารอ้างอิงวิธีการตรวจสอบนิโคตินในด้านคุณภาพ ได้แก่

2.6.1 รายงานผลการวิจัยของ สุนทร วรพนิภ (5) โดยนำตัวอย่างใบยาสูบ 0.25 ถึง 0.50 กรัม ผสมกับ 50% อะซีโตนปิณฑิก แล้วเขย่า 30 นาที ทำการกรอง และนำน้ำยาที่กรองได้จุดบนกระดาษกรอง(pH 5.65) แล้วจุ่มลงในน้ำยาเดวอลพ 18 ชั่วโมง แล้วจึงไปใส่ในหม้อไฮยาโนเจนโบรไมด์ ก็จะเกิดสีของแอลคาลอยด์(จะปรากฏนาน 2 ชั่วโมง) ดังนี้

ชนิด	ค่าRf	สี
นิโคติน	0.44	เหลืองส้ม
นอร์นิโคติน	0.09	เหลืองส้มแก่
แอนาเบซิน	0.17	เหลืองปนชมพู

2.6.2 รายงานผลการวิจัยของ Lockwood และคณะ (16) ตรวจสอบด้วย

ก๊าซโครโมโทกราฟี โดยใช้ 3% OV-17 packed column ๗ ที่ 140 องศาเซลเซียส โดยใช้ควินโนลีน(Quinoline) เป็นสารตั้งต้นใช้ในการตรวจสอบปริมาณ และส่วนการตรวจสอบคุณภาพจะใช้ OV-1 20 เมตร คลอรัลมันแก้วแบบรูเล็ก(glass capillary) ต่อกับ Carlo Erba Strumentazione 4230 GC และวิเคราะห์ด้วย GC-MS โดยใช้ KratoMS25 สเปกโตรมิเตอร์ ๗ 70 อิเล็กตรอนโวลต์โดยต่อเชื่อมกับ Perkin Elmer GC.

2.6.3 รายงานผลการวิจัยของ Pinol และคณะ (18) โดยนำสารละลายที่ได้จากการกลั่นไอน้ำทำให้แห้งและละลายในเมทานอล 1 มิลลิลิตร จากนั้นนำสารละลาย 50 ไมโครลิตร หยดบนแผ่นซิลิกาเจล G ซึ่งจะใช้ตัวทำละลาย คือ คลอโรฟอร์ม, เมทานอล และแอมโมเนียม (60:10:1 ปริมาตร/ปริมาตร) แล้วตรวจสอบด้วยสเปกโตรสโคปกระจายแสง (Dragendorff) บนแผ่นเจล จะได้ R_f นิโคตินเป็น 0.68(18)

2.6.4 รายงานผลการวิจัยของ Robins และคณะ (19) ตรวจสอบโดยใช้สารละลาย 20 ถึง 50 ไมโครลิตร ถ้าเป็นมาจากอาหารเพาะเลี้ยงเนื้อเยื่อให้ 50 ถึง 100 ไมโครลิตร จะใช้ HPLC ซึ่งต่อร่วมกับคลอรัลมัน μ Bondapak C18(water) ๗ อุณหภูมิ 37 องศาเซลเซียส โดยปล่อยออกมาทุกๆ 1 มิลลิลิตร/นาที พร้อมกับน้ำ:กรดอะซิโตนไนไตรอะซีติก (acetonitrile acetic acid):เตตราไฮโดรฟูราน(tetrahydrofuran)(430:12:3:1) ๗ พีเอช 4 การตรวจสอบคือ Hplc/MS โดยนำสารละลายที่ได้ไปฉีดสเปกโตรมิเตอร์ ๗ อุณหภูมิผ่านแมสสเปกโตรมิเตอร์ Kratos 50(19)