

ตาราง 6 น้ำหนักตัวและน้ำหนักอวัยวะภายในของหนูขาวที่ได้รับรังสีขนาด 500 mg/kg
เป็นเวลา 28 วันและหยุดให้เป็นเวลา 14 วัน

	เพศผู้	เพศเมีย
น้ำหนักตัว (กรัม)		
เริ่มต้น	174 ± 12	176 ± 8
สุดท้าย	373 ± 23	259 ± 13
เพิ่มขึ้นร้อยละ	53	32
น้ำหนักอวัยวะภายใน (g/100g)		
ปอด	0.334 ± 0.07	0.401 ± 0.06
หัวใจ	0.356 ± 0.06	0.354 ± 0.02
ตับ	3.469 ± 0.22	2.921 ± 0.24
ม้าม	0.217 ± 0.02	0.247 ± 0.02
ต่อมหมวกไต	ซ้าย	0.006 ± 0.00
	ขวา	0.012 ± 0.00
ไต	ซ้าย	0.006 ± 0.00
	ขวา	0.013 ± 0.00
อวัยวะ	ซ้าย	0.385 ± 0.03
	ขวา	0.394 ± 0.03
รังไข่	ซ้าย	0.376 ± 0.03
	ขวา	0.392 ± 0.04
รังไข่	ซ้าย	0.466 ± 0.02
	ขวา	-
รังไข่	ซ้าย	0.467 ± 0.02
	ขวา	-
รังไข่	ซ้าย	-
	ขวา	0.024 ± 0.00
รังไข่	ซ้าย	-
	ขวา	0.022 ± 0.00

แสดงข้อมูลในรูปของค่าเฉลี่ย ± ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (mean ± SD), N=12

ตาราง 7 ค่าทางโลหิตวิทยาของหนูขาว เพศผู้ ที่ได้รับน้ำสกัดใบรางจืดในขนาด 500 mg/kg
เป็นเวลา 28 วัน

CBC	กลุ่ม		
	ควบคุม	ทดสอบ	satellite
Hb (g/dl)	15.0 ± 0.9	15.8 ± 0.9	15.7 ± 1.1
Hct (%)	44 ± 3	$47 \pm 2^*$	46 ± 4
WBC (per cu.mm.)	2758 ± 1079	$4850 \pm 1668^{**}$	$5682 \pm 1956^{***}$
PMNs (%)	12 ± 6	15 ± 7	9 ± 5
Band (%)	0 ± 0	1 ± 1	0 ± 0
Lymphocyte (%)	87 ± 6	$81 \pm 8^*$	88 ± 5
Monocyte (%)	0 ± 0	1 ± 1	1 ± 1
Eosinophil (%)	0 ± 0	$2 \pm 1^*$	$2 \pm 1^{**}$
MCV (fl.)	57 ± 1	57 ± 1	$55 \pm 1^{***}$
MCH (pg.)	20 ± 1	19 ± 1	$19 \pm 0^*$
MCHC (%)	34 ± 1	34 ± 1	34 ± 1
Platelet count ($\times 10^3$) (per cu.mm.)	858 ± 118	762 ± 158	740 ± 156
n	12	12	11

แสดงข้อมูลในรูปของค่าเฉลี่ย $\pm$ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (mean $\pm$ SD)

* $p < 0.05$

** $p < 0.01$

*** $p < 0.001$

กลุ่ม satellite = หนูขาวกลุ่มที่ได้รับน้ำสกัดใบรางจืดในขนาด 500 mg/kg เป็นเวลา 28 วัน แล้วหยุดให้
สังเกตอาการต่อไปอีก 14 วัน

ตาราง 8 ค่าทางโลหิตวิทยาของหนูขาว เพศเมีย ที่ได้รับน้ำสกัดใบรางจืดในขนาด 500 mg/kg เป็นเวลา 28 วัน

CBC	กลุ่ม		
	ควบคุม	ทดสอบ	satellite
Hb (g/dl)	14.5 ± 1.3	14.8 ± 1.4	15.3 ± 1.2
Hct (%)	42 ± 4	43 ± 3	44 ± 3
WBC (per cu.mm.)	3650 ± 1414	3825 ± 974	3608 ± 1317
PMNs (%)	8 ± 6	8 ± 4	13 ± 7
Band (%)	0 ± 0	0 ± 0	1 ± 1
Lymphocyte (%)	90 ± 6	90 ± 5	$85 \pm 7^*$
Monocyte (%)	1 ± 1	1 ± 2	0 ± 0
Eosinophil (%)	1 ± 1	1 ± 1	1 ± 1
MCV (fl.)	55 ± 1	54 ± 1	54 ± 1
MCH (pg.)	19 ± 1	19 ± 1	19 ± 1
MCHC (%)	34 ± 1	34 ± 2	35 ± 1
Platelet count ($\times 10^3$) (per cu.mm.)	799 ± 252	705 ± 276	798 ± 155
n	12	12	12

แสดงข้อมูลในรูปของค่าเฉลี่ย $\pm$ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (mean $\pm$ SD)

* $p < 0.05$

Hb = hemoglobin

Hct = hematocrit

WBC = white blood cell count

PMNs = polymorphonuclear neutrophils

MCV = mean corpuscular volume

MCH = mean corpuscular hemoglobin

MCHC = mean corpuscular hemoglobin concentration

ตาราง 9 ค่าทางเคมีคลินิกในเลือดของหนูขาว เพศผู้ที่ได้รับน้ำสกัดใบรางจืดในขนาด 500 mg/kg เป็นเวลา 28 วัน

Blood chemistry	กลุ่ม		
	ควบคุม	ทดสอบ	Satellite
BUN (mg/dl)	21 ± 3	21 ± 2	$24 \pm 2^{**}$
Creatinine (mg/dl)	0.5 ± 0.0	0.4 ± 0.1	0.5 ± 0.1
Total protein (g/dl)	5.2 ± 0.4	5.2 ± 0.2	5.1 ± 0.3
Albumin (g/dl)	1.4 ± 0.1	1.4 ± 0.1	1.4 ± 0.1
Globulin (g/dl)	3.8 ± 0.3	3.8 ± 0.2	3.7 ± 0.3
Total bilirubin (mg/dl)	0.2 ± 0.1	0.3 ± 0.3	0.3 ± 0.2
Direct bilirubin (mg/dl)	0.0 ± 0.0	0.1 ± 0.1	$0.1 \pm 0.1^*$
AST (U/L)	97 ± 23	118 ± 30	108 ± 24
ALT (U/L)	41 ± 7	42 ± 8	45 ± 7
ALK (U/L)	165 ± 42	165 ± 51	168 ± 25
Glucose (mg/dl)	144 ± 26	$121 \pm 26^*$	$123 \pm 14^*$
Na (mmol/L)	147 ± 6	145 ± 4	144 ± 2
K (mmol/L)	4.2 ± 0.4	4.5 ± 0.4	4.3 ± 0.3
Cl (mmol/L)	114 ± 6	113 ± 4	111 ± 2
CO ₂ (mmol/L)	20 ± 4	$18 \pm 2^*$	20 ± 2
n	12	12	12

แสดงข้อมูลในรูปของค่าเฉลี่ย $\pm$ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (mean $\pm$ SD)

* $p < 0.05$

** $p < 0.01$

BUN = blood urea nitrogen

ALT = alanine aminotransferase

Na = sodium

Cl = chloride

AST = aspartate aminotransferase

ALK = alkaline phosphatase

K = potassium

CO₂ = carbondioxide

ตาราง 10 แสดงค่าทางเคมีคลินิกในเลือดของหนูขาว เพศเมีย ที่ได้รับน้ำสกัดใบรางจืด
ในขนาด 500 mg/kg เป็นเวลา 28 วัน

Blood chemistry	กลุ่ม		
	ควบคุม	ทดสอบ	satellite
BUN (mg/dl)	23 ± 4	22 ± 3	$28 \pm 4^{**}$
Creatinine (mg/dl)	0.5 ± 0.1	0.4 ± 0.0	$0.6 \pm 0.1^{**}$
Total protein (g/dl)	4.3 ± 1.5	4.8 ± 0.5	4.9 ± 0.8
Albumin (g/dl)	1.3 ± 0.3	1.5 ± 0.1	1.4 ± 0.2
Globulin (g/dl)	3.0 ± 1.0	3.4 ± 0.4	3.5 ± 0.6
Total bilirubin (mg/dl)	0.3 ± 0.1	0.3 ± 0.2	0.4 ± 0.3
Direct bilirubin (mg/dl)	0.0 ± 0.0	0.1 ± 0.1	$0.1 \pm 0.1^{***}$
AST (U/L)	73 ± 10	$96 \pm 22^{**}$	$102 \pm 26^{**}$
ALT (U/L)	37 ± 8	38 ± 6	40 ± 10
ALK (U/L)	124 ± 25	136 ± 45	106 ± 22
Glucose (mg/dl)	141 ± 13	129 ± 17	129 ± 25
Na (mmol/L)	142 ± 1	141 ± 1	$144 \pm 2^*$
K (mmol/L)	3.3 ± 0.3	3.7 ± 0.5	$3.8 \pm 0.6^*$
Cl (mmol/L)	115 ± 5	$112 \pm 2^*$	117 ± 5
CO ₂ (mmol/L)	18 ± 4	19 ± 2	17 ± 2
n	12	12	12

แสดงข้อมูลในรูปของค่าเฉลี่ย $\pm$ ค่าเบี่ยงเบนมาตรฐาน (mean $\pm$ SD)

* $p < 0.05$

** $p < 0.01$

*** $p < 0.001$



ผลการศึกษาความเป็นพิษต่อเซลล์

พบว่าน้ำสกัดใบรางจืดอาจมีผลต่อการเกิด lipid peroxidation ภายในเซลล์ร่างกายของหนูขาว ปริมาณ MDA ในซีรัมของหนูขาว แสดงในตาราง 11 และ 12 พบว่าระดับของ MDA ในซีรัมของหนูขาวกลุ่มศึกษาผลย้อนกลับเพศผู้ลดลงอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ ($p < 0.001$) แต่ระดับของ MDA ในซีรัมของหนูขาวเพศเมียไม่มีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติทั้งในกลุ่มให้น้ำสกัดใบรางจืดและกลุ่มศึกษาผลย้อนกลับเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม

ผลการศึกษาความเป็นพิษต่อยีน

ตาราง 13 แสดงจำนวน mutant colonies ของแบคทีเรียสายพันธุ์ TA 98 และ TA 100 ในภาวะที่ได้รับน้ำสกัดใบรางจืดความเข้มข้น 2.5, 5, 10 และ 20 mg/mL (125, 250, 500 และ 1,000 μ g ต่อ plate ตามลำดับ) ทั้งสภาวะที่มีและไม่มีสารกระตุ้นด้วยเอนไซม์ใน S9 mix ไม่แตกต่างจากจำนวน mutant colonies ของแบคทีเรียในภาวะที่ได้รับน้ำซึ่งเป็น negative control แสดงว่าน้ำสกัดใบรางจืด ไม่มีผลต่อการกลายพันธุ์ของแบคทีเรียสายพันธุ์ TA 98 และ TA 100

งานวิจัยนี้แสดงให้เห็นว่า น้ำสกัดใบรางจืด ไม่มีผลต่อการเปลี่ยนแปลงพฤติกรรมโดยทั่วไปของหนูขาว ไม่ก่อให้เกิดการตาย และไม่มีผลต่อน้ำหนักตัว แต่อาจมีผลต่อดับและไตของหนูขาวเพศผู้ รางจืดอาจช่วยลดการเกิดอนุมูลอิสระ โดยลดระดับของ MDA ได้ และไม่ก่อให้เกิดการ กลายพันธุ์ในแบคทีเรีย *Salmonella typhimurium*

ลิขสิทธิ์มหาวิทยาลัยเชียงใหม่

Copyright© by Chiang Mai University

All rights reserved

ตาราง 11 ปริมาณของ malondialdehyde (μM) ในซีรัมของหนูขาวเพศผู้

ลำดับที่	กลุ่ม		
	ควบคุม	ทดสอบ	satellite
1	29.37	29.76	13.90
2	31.74	30.65	15.31
3	30.41	32.24	17.15
4	30.91	30.89	10.89
5	31.28	30.13	13.37
6	28.55	28.58	15.84
7	21.23	20.76	16.93
8	18.45	19.25	15.65
9	20.24	21.93	16.01
10	16.84	12.25	13.97
11	21.54	18.42	20.20
12	16.40	18.20	18.97
Mean $\pm$ SD	24.75 $\pm$ 6.12	24.42 $\pm$ 6.67	15.68 $\pm$ 2.52***
n	12	12	12

*** $p < 0.001$

กลุ่มควบคุม = หนูขาวกลุ่มควบคุมที่ได้รับน้ำ (vehicle) เป็นเวลา 28 วัน

กลุ่มทดสอบ = หนูขาวกลุ่มที่ได้รับน้ำสกัดใบรางจืดในขนาด 500 mg/kg เป็นเวลา 28 วัน

กลุ่ม satellite = หนูขาวกลุ่มที่ได้รับน้ำสกัดใบรางจืดในขนาด 500 mg/kg เป็นเวลา 28 วัน แล้วหยุดให้

สังเกตอาการต่อไปอีก 14 วัน

Copyright © by Chiang Mai University
All rights reserved

ตาราง 12 ปริมาณของ malondialdehyde (μM) ในซีรัมของหนูขาว เพศเมีย

ลำดับที่	กลุ่ม		
	ควบคุม	ทดสอบ	satellite
1	7.25	19.13	18.86
2	22.84	20.82	17.25
3	23.76	22.69	17.04
4	15.02	20.06	15.04
5	21.93	16.36	15.98
6	20.48	19.65	17.11
7	12.96	19.61	16.69
8	19.96	19.40	17.09
9	17.68	12.86	12.65
10	14.36	18.24	16.80
11	19.86	19.26	21.97
12	18.65	20.82	21.42
Mean $\pm$ SD	17.90 $\pm$ 4.76	19.08 $\pm$ 2.48	17.32 $\pm$ 2.53
n	12	12	12

ตาราง 13 แสดงค่า mutant colonies ของแบคทีเรีย *S. typhimurium* เมื่อทดสอบด้วยน้ำสกัดใบรางจืดในความเข้มข้นต่าง ๆ ในสถานะที่มี (+) และไม่มี (-) การกระตุ้นด้วยเอนไซม์ใน S9 mix

รางจืด ($\mu\text{g}/\text{plate}$)	จำนวน revertant colonies (His^+) ของ TA98/plate		จำนวน revertant colonies (His^+) ของ TA100/plate	
	+S9	-S9	+S9	-S9
Water (50 μL)	42 ± 13	33 ± 5	179 ± 26	189 ± 16
125	40 ± 11	26 ± 12	192 ± 28	194 ± 27
250	37 ± 8	29 ± 4	177 ± 19	168 ± 16
500	41 ± 17	29 ± 6	150 ± 22	180 ± 14
1,000	38 ± 8	35 ± 6	170 ± 24	182 ± 18
DMSO 50 (μl)	47 ± 18	32 ± 8	166 ± 29	165 ± 16
2-AA 0.5	545 ± 151	-	912 ± 294	-
AF-2 0.025	-	357 ± 37	-	1772 ± 583

แสดงข้อมูลในรูปของค่าเฉลี่ย $\pm$ ส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐาน (mean $\pm$ SD) ซึ่งมาจากค่าเฉลี่ยจาก

6 plates ต่อ 1 ความเข้มข้น

ค่าที่แสดงเป็นค่าที่ยังไม่ได้ลบออกจากค่า spontaneous revertant colonies

ค่าที่แสดงจำนวน revertant colonies จากการใช้น้ำแสดงถึง spontaneous revertant colonies

S9 mix = ส่วนผสมของเอนไซม์และโคแฟกเตอร์ที่จำเป็นในการกระตุ้นสารเคมี

2-AA = 2-aminoanthracene เป็น positive control ในภาวะที่ต้องกระตุ้นด้วยเอนไซม์

AF-2 = 2-(2-furyl-3-(5-nitro-2-furyl)acrylamide เป็น positive control ในภาวะที่ไม่ต้องกระตุ้นด้วยเอนไซม์

วิจารณ์และสรุปผลการวิจัย

รางจืดที่นำมาใช้ในการวิจัยครั้งนี้เป็นรางจืดที่ขึ้นเองตามธรรมชาติ โดยในงานวิจัยนี้นำเฉพาะส่วนของใบแห้งมาใช้ และสกัดสารออกฤทธิ์ของสมุนไพรโดยแช่ในน้ำร้อนที่ต้มจนเดือด ซึ่งวิธีการสกัดนี้เลียนแบบการชงเป็นชาเพื่อดื่ม แตกต่างจากวิธีสกัดในการวิจัยของ Chanawirat²⁵ ซึ่งใช้เมธานอล 80% ส่วนงานวิจัยของบุษบง²² ใช้ใบรางจืดสด และสุริยันต์²⁶ ก็ใช้ใบรางจืดสดและใบแห้ง Chen และคณะ³³ ใช้ น้ำสกัดพืชสมุนไพร *Rhizoma Polygonati Odorati* โดยใช้น้ำร้อน 80°C สกัด 3 ครั้ง ๆ ละ 30 นาที ในขณะที่ Perez-Guerrero และคณะ³⁴ สกัดใบแห้งของ *Cecropia obtusifolia* 600 กรัมด้วยน้ำกลั่น 30 ลิตรที่อุณหภูมิ $70 \pm 2^{\circ}\text{C}$ เป็นเวลา 30 นาที Kumar และ Muller³⁵ สกัดพืชสมุนไพรจากประเทศเนปาลโดยใช้ เมธานอลเป็นตัวสกัดทิ้งไว้ข้ามคืน หลังจากนั้นจึงนำมากรองและทำให้แห้งจนเป็นผงเก็บไว้ใช้ตลอดการวิจัย ในงานวิจัยนี้ทำการทดสอบโดยนำผง lyophilized รางจืดมาละลายกับน้ำในความเข้มข้นต่าง ๆ ใช้ทดสอบความเป็นพิษในหนูขาวโดยการป้อนทางปากเพื่อให้คล้ายกับการได้รับในผู้บริโภคมากกว่าการได้รับทางอื่น

การให้น้ำสกัดใบรางจืดขนาด 10 g/kg เป็นขนาดที่สูงมากสำหรับการทดสอบความเป็นพิษแบบเฉียบพลันเพื่อสังเกตการเปลี่ยนแปลงพฤติกรรมโดยทั่วไปของหนูขาว ถ้าขนาดของสารที่ใช้ทดสอบสูงกว่า 5 g/kg ไม่ก่อให้เกิดการตายในสัตว์ทดลอง ถือว่าสารนั้นไม่มีพิษ จากการแบ่งแยกประเภทของสารพิษชนิดต่าง ๆ โดยให้ทางปากและใช้ค่า LD50 เป็นตัวกำหนดตาม Organization for Economic Co-operation and Development (OECD) (40) ขนาดที่มากที่สุดที่กำหนดว่าไม่ต้องระบุ (no label) คือ 2,000 mg/kg ดังนั้นสารสกัดใบรางจืดที่ให้ในขนาด 10 g/kg ไม่เปลี่ยนแปลงพฤติกรรมทั่วไปและไม่ก่อให้เกิดการตายในหนูขาว แสดงให้เห็นว่ารางจืดเป็นสารที่ไม่เป็นอันตรายต่อหนูขาวเมื่อได้รับขนาดสูงในระยะเวลาสั้น แต่น้ำหนักตัวที่เพิ่มขึ้นใน 7 วันของหนูขาวกลุ่มได้รับน้ำสกัดใบรางจืดต่ำกว่ากลุ่มควบคุม โดยไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ อาจเนื่องมาจากจำนวนของหนูขาวในแต่ละกลุ่มมีจำนวนน้อย (n=5) และระยะเวลาที่ใช้ทดสอบสั้นเพียง 1 สัปดาห์ เมื่อนำมาคำนวณทางสถิติค่าส่วนเบี่ยงเบนมาตรฐานที่ได้จึงมีค่าสูง จึงทำให้น้ำหนักตัวที่เพิ่มขึ้นเป็นร้อยละของหนูขาวกลุ่มได้รับน้ำสกัดใบรางจืดไม่แตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม

การเตรียมน้ำสกัดใบรางจืดจากผงแห้งด้วยน้ำสามารถละลายได้มากที่สุด 333 mg/mL ดังนั้นขนาด 10 g/kg จะได้สารละลายรางจืดประมาณ 4 - 6 mL ซึ่งเป็นปริมาตรที่มากเกินไปจนจะป้อนให้หนูขาวในครั้งเดียวได้หมด จึงแบ่งให้จนครบตามจำนวน Sharp และ La Regina (37) ได้กำหนดปริมาตรที่

สามารถป้อนสารเหลวแก่หนูขาวทางปากคือ 20 mL/kg ดังนั้นจึงต้องทำการแบ่งป้อนหลายครั้งเพื่อป้องกันการอาเจียนหรือสำลักเข้าไปในหลอดลมของหนูขาว

การทดสอบการเปลี่ยนแปลงพฤติกรรมโดยทั่วไปของหนูขาวเมื่อน้ำสกัดใบรางจืดขนาดสูง 10 g/kg แล้วไม่พบความผิดปกติของพฤติกรรมและการเสียชีวิตของหนูขาว จึงไม่มีขนาดของน้ำสกัดใบรางจืดที่ทำให้หนูขาวเสียชีวิต (lethal dose) และไม่มีขนาดที่ทำให้เกิดผลต่อการเปลี่ยนแปลงพฤติกรรม (effective dose) ดังนั้นในการทดสอบความเป็นพิษในหนูขาวต่อเนื่องกันเป็นเวลา 28 วันจึงต้องประมาณการจากปริมาณการบริโภคที่คล้ายการคัมชะรางจืดใน 1 วันมาคำนวณเป็นขนาดน้ำสกัดใบรางจืดที่ป้อนแก่หนูขาว ผลการทดสอบพบว่าน้ำหนักตัวของหนูขาวกลุ่ม satellite เพิ่มขึ้น แต่น้ำหนักอวัยวะภายในบางอวัยวะเช่น ปอด ไต ม้าม เป็นต้น ต่ำกว่ากลุ่มควบคุมอย่างมีนัยสำคัญ อาจเนื่องจากในกลุ่ม satellite หนูขาวยังกินอาหารและน้ำตามปกติ น้ำหนักตัวของหนูขาวจึงเพิ่มขึ้นเรื่อย ๆ แต่หนูขาวโตเต็มที่แล้วน้ำหนักที่เพิ่มขึ้นจึงเป็นน้ำหนักของไขมันส่วนเกิน เมื่อนำน้ำหนักของอวัยวะภายในมาคิดเทียบกับน้ำหนักตัว 100 กรัม จึงทำให้น้ำหนักของอวัยวะภายในที่ได้ต่ำลงเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม ส่วนน้ำหนักตับและไตของหนูขาวเพศผู้กลุ่มให้น้ำสกัดใบรางจืดที่เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุมนั้น แสดงว่าน้ำสกัดใบรางจืดอาจมีผลต่อตับและไตของหนูขาวเพศผู้

ผลทางโลหิตวิทยาของหนูขาวเพศผู้พบว่าจำนวนเม็ดเลือดขาวเพิ่มขึ้นในกลุ่มให้น้ำสกัดใบรางจืดและกลุ่ม satellite ซึ่งคาดว่าอาจเนื่องจากมีปฏิกิริยาการอักเสบเกิดขึ้น ทำให้เกิด leukocytosis สาเหตุอาจเกิดจากการติดเชื้อในร่างกาย หรือมีภาวะเลือดออก มีการบาดเจ็บของเนื้อเยื่อ หรือมีการอักเสบและการตายของเนื้อเยื่อ (tissue inflammation or necrosis) เป็นต้น แต่จากการตรวจทางพยาธิวิทยาด้วยกล้องจุลทรรศน์ไม่พบภาวะดังกล่าว จึงอาจสันนิษฐานว่าสาเหตุการเพิ่มขึ้นของเม็ดเลือดขาวในหนูขาวอาจเกิดจากภาวะอื่นที่ไม่เกี่ยวข้องกับการอักเสบ เช่น ภาวะเครียด ความเจ็บปวด การได้รับยาเสพติด เป็นต้น จึงกระตุ้นให้มี leukocytosis ได้³⁶ ส่วนเม็ดเลือดขาว eosinophil ของหนูขาวเพศผู้ที่ผิดปกติไปจากกลุ่มควบคุม โดยเพิ่มขึ้นทั้งในกลุ่มให้น้ำสกัดใบรางจืดและกลุ่ม satellite คาดว่าอาจเกิดจากการแพ้ (allergy) หรืออาจมีปรสิตในหนูขาวได้³⁷ ผลของเม็ดเลือดขาว lymphocyte ที่ลดลงในกลุ่มให้น้ำสกัดใบรางจืดและค่า MCV (ปริมาตรของเม็ดเลือดแดงโดยเฉลี่ย) และ MCH (น้ำหนักของฮีโมโกลบินโดยเฉลี่ยต่อเม็ดเลือดแดง 1 เซลล์) ที่ลดลงในกลุ่มศึกษาผลย้อนกลับเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม อาจเกิดจากหนูขาวมีภูมิคุ้มกันร่างกายต่ำลง หรืออาจมีภาวะซีดได้³⁶

ผลทางโลหิตวิทยาของกลุ่มหนูขาวเพศเมียในกลุ่ม satellite มีเพียงเม็ดเลือดขาว lymphocyte ที่ลดลงเพียงค่าเดียวนั้น อาจเกิดจากหนูขาวมีภูมิคุ้มกันต่ำลงได้³⁶

ผลทางเคมีคลินิกในพลาสมาของกลุ่มหนูขาวเพศผู้ พบว่าค่า BUN เพิ่มขึ้นในกลุ่ม satellite เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม ซึ่งอาจเกิดจากการที่หนูขาวกินอาหารหรือกินโปรตีนมากขึ้นตามขนาด

ของร่างกาย ทำให้การสร้าง BUN มากขึ้นไปด้วย³⁸ ซึ่งอาจกล่าวได้ว่าร่างกายอาจมีผลต่อหน้าที่การทำงานของไตแบบ delayed effect ก็ได้

Direct bilirubin ที่เพิ่มขึ้นในกลุ่ม satellite เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุมนั้น อาจเกิดจากการมี cholestasis หรือมีการคั่งของน้ำดีในตับจากการระบายน้ำดีไม่สะดวก มีสาเหตุมาจากการมีนิ่วหรือมีก้อนไปอุดตันท่อทางเดินน้ำดี หรืออาจเกิดจากยาหรือสารใด ๆ ที่ทำให้มีน้ำดีคั่งในตับโดยไม่มีการอุดตันท่อทางเดินน้ำดีก็ได้³⁹ แต่จากผลทางพยาธิวิทยาของเนื้อเยื่อตับไม่พบว่ามี การอุดตันท่อทางเดินน้ำดี ดังนั้นจึงอาจเกิดจากสาเหตุอื่นที่ทำให้มีการคั่งของน้ำดีโดยไม่มีการอุดตันท่อทางเดินน้ำดีก็ได้ ซึ่งกลไกการเกิดยังไม่ทราบแน่ชัดควรมีการศึกษาที่เฉพาะเจาะจงต่อไป แต่ total bilirubin ไม่แตกต่างไปจากกลุ่มควบคุมทั้งกลุ่มให้น้ำสกัดใบรางจืดและกลุ่ม satellite สรุปว่าน้ำสกัดใบรางจืดอาจเกี่ยวข้องกับการทำงานของตับและมีผลเฉพาะต่อ direct bilirubin

Glucose มีค่าลดลงทั้งในกลุ่มให้สารสกัดและกลุ่ม satellite กลไกของการลดลงของ glucose นี้ยังไม่ทราบแน่ชัด แต่อาจจะเกิดได้จากหลายสาเหตุเช่น เกิดจากการกินอาหารน้อยลง หรือเกิดจากระบบเมตาบอลิซึมในร่างกายเพิ่มมากขึ้น หรือเกิดจากการกระตุ้นให้มีการหลั่งอินซูลินเพิ่มมากขึ้นจึงทำให้มีการดึง glucose กลับเข้าเซลล์มากขึ้น และหลัง cortisol ลดลงซึ่ง cortisol มีหน้าที่ควบคุมระดับน้ำตาลในเลือด ดังนั้น glucose จึงมีค่าลดลง⁴⁰ แต่สาเหตุจากการหลั่ง insulin และ cortisol อาจมีความสัมพันธ์น้อยเนื่องจากระดับน้ำตาลลดลงไม่มากนัก จึงสันนิษฐานว่าการได้รับรางจืดอาจทำให้หนูขาวกินอาหารได้น้อยลงเนื่องจากรางจืดเข้าไปแทนที่อาหารในกระเพาะอาหาร ซึ่งผลการวิจัยที่ได้ครั้งนี้สอดคล้องกับผลการวิจัยของสุริยันต์²⁶ ที่พบว่าสารสกัดใบรางจืดสามารถลดระดับน้ำตาลในเลือดของหนูขาวอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ แต่ไม่มีผลต่อระดับน้ำตาลในเลือดของหนูขาวกลุ่มที่เป็นเบาหวาน

CO₂ ในเลือดหนูขาวลดลงในกลุ่มให้น้ำสกัดใบรางจืดบ่งบอกถึง bicarbonate ion ในพลาสมาที่ลดลง⁴¹ ซึ่งอาจเกิดจากการที่ร่างกายเป็นกรดเพิ่มขึ้น⁴² ในหนูขาวกลุ่ม satellite ค่า CO₂ กลับเพิ่มขึ้นไม่แตกต่างจากกลุ่มควบคุม ดังนั้นอาจกล่าวได้ว่าร่างกายสามารถปรับคืนสู่สภาพปกติได้เมื่อคให้น้ำสกัดใบรางจืดเป็นเวลา 14 วัน

ผลทางเคมีคลินิกของกลุ่มหนูขาวเพศเมีย ค่า BUN และ creatinine เพิ่มขึ้นในกลุ่ม satellite เมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุมอย่างมีนัยสำคัญ ซึ่งอาจจะมีผลลดลงของการทำงานของไตแต่โครงสร้างของไตไม่เปลี่ยนแปลงให้เห็นได้เมื่อตรวจพิสูจน์ทางพยาธิวิทยา จึงอาจแปลผลได้เช่นเดียวกับในกลุ่มหนูขาวเพศผู้ว่าในกลุ่ม satellite เมื่อได้รับน้ำสกัดใบรางจืดจนครบ 28 วันแล้วสังเกตอาการต่อไปอีก 14 วัน หนูขาวมีขนาดไตขึ้น การกินอาหารหรือกินโปรตีนจึงมากขึ้นตามขนาดของร่างกาย ดังนั้นการสร้าง BUN จึงมากขึ้นตามไปด้วย อย่างไรก็ตามการที่ค่า BUN และ creatinine ที่เพิ่มขึ้นเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม ยังคงต้องตระหนักไว้ว่าน้ำสกัดใบรางจืดอาจมีผลต่อหน้าที่การทำงานของไตแบบ delayed effect ได้

Direct bilirubin ของหนูขาวเพศเมียกลุ่ม satellite ที่เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุมนั้นอาจแปลผลได้เช่นเดียวกับกลุ่มหนูขาวเพศผู้คือ อาจเกิดจากการมี cholestasis จากสาเหตุใด ๆ ที่ทำให้น้ำดีค้างในตับโดยไม่มีการอุดตันก็ได้

Aspartate aminotransferase (AST) ของหนูขาวเพศเมียกลุ่มให้น้ำสกัดใบรางจืดและกลุ่ม satellite เพิ่มขึ้นอย่างมีนัยสำคัญเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม อาจเกิดจากการมีการทำลายเซลล์ของอวัยวะต่าง ๆ เช่น ตับ กล้ามเนื้อลาย กล้ามเนื้อหัวใจ และกระดูก เป็นต้น การที่เซลล์ของอวัยวะต่าง ๆ เหล่านี้ถูกทำลายอาจมีสาเหตุมาจาก mitochondrial toxicity ซึ่งสาเหตุของ mitochondrial toxicity นี้ อาจเกิดจากเซลล์ขาดออกซิเจน ขาดเลือด หรืออาจเกิดจากการได้รับสารที่ก่อให้เกิดพิษต่อเซลล์ได้³⁹ แต่จากการศึกษาทางพยาธิวิทยาของเนื้อเยื่อ ไม่พบความผิดปกติของเนื้อเยื่ออวัยวะภายในเลย ดังนั้นสาเหตุของการที่ค่า AST สูงขึ้นจึงอาจเกิดจากการเปลี่ยนแปลงในระดับ ultrastructure ภายในเซลล์ซึ่งมีผลต่อการทำงานของเซลล์ แต่การเปลี่ยนแปลงนั้นไม่รุนแรงจนกระทั่งตรวจพบได้จากกล้องจุลทรรศน์ธรรมดา (light microscope) ดังนั้นการที่ค่า AST สูงขึ้นนี้อาจมีสาเหตุหรือไม่มีสาเหตุมาจากตับก็ได้ แต่ค่า alanine aminotransferase (ALT) มีความจำเพาะต่อดับคือ ถ้า ALT สูงขึ้นแสดงว่ามีสาเหตุมาจากหน้าที่การทำงานของตับผิดปกติไป⁴³ แต่จากผลการทดลองค่า ALT ไม่แตกต่างไปจากกลุ่มควบคุม ดังนั้นถึงแม้ว่าค่า AST จะมีความแตกต่างอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุมแต่อาจจะมีสาเหตุมาจากตับหรือไม่ก็ได้

ค่า Na และ K ในหนูขาวเพศเมียกลุ่ม satellite เพิ่มขึ้นเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุม สาเหตุของการที่ Na สูงขึ้นอาจเกิดจากการได้รับมากจากอาหาร หรืออาจเกิดจากการขับน้ำออกไปมากทางปัสสาวะ หรืออาจเกิดจากการดื่มน้ำน้อยลงก็ได้⁴⁴ ส่วนกลไกที่ทำให้ระดับ K ในพลาสมาสูงขึ้นนี้อาจเป็นได้จาก 1) มีการกระจายตัวของ K ผิดปกติโดยที่ K เข้าสู่เซลล์ได้น้อยลง ทำให้ปริมาณ K ที่อยู่นอกเซลล์มากขึ้น เรียกว่า abnormal redistribution of potassium ซึ่งเกิดจากสาเหตุเช่น เลือดมีภาวะเป็นกรด จากผลการทดลองในตาราง 10 พบว่าค่าซีรั่ม CO_2 ของหนูขาวลดลงในกลุ่ม satellite แต่ไม่มีความแตกต่างกันอย่างมีนัยสำคัญทางสถิติ 2) มีการขับ K ออกทางไตน้อยลง อาจเกิดจากหน้าที่การทำงานของไตลดลง หรือมีการขาดฮอร์โมนอัลโดสเตอโรน⁴⁵ เป็นต้น และค่า Cl ที่ลดลงในกลุ่มให้น้ำสกัดใบรางจืดเมื่อเปรียบเทียบกับกลุ่มควบคุมนั้นพบว่า Cl ที่ต่ำลงอาจเกิดจากการสูญเสีย Cl ทางปัสสาวะหรืออุจจาระก็ได้⁴⁶

ผลทางพยาธิวิทยาของเนื้อเยื่ออวัยวะภายในของหนูขาวนั้น พบว่าไม่มีความแตกต่างระหว่างกลุ่มควบคุมและกลุ่มให้น้ำสกัดใบรางจืดทั้งสีและลักษณะของเนื้อเยื่อ โดยทั่วไปความผิดปกติทางพยาธิวิทยาของเนื้อเยื่อนั้นเป็นความผิดปกติเชิงโครงสร้าง ซึ่งความผิดปกตินี้จะแสดงให้เห็นก็ต่อเมื่อมีความผิดปกติของหน้าที่การทำงานของอวัยวะนั้น ๆ อย่างเด่นชัดเป็นเวลานานจนกระทั่งมีการเปลี่ยนแปลงโครงสร้างทางกายภาพของเซลล์ของอวัยวะนั้น ๆ นั่นคือถ้ามีการเปลี่ยนแปลงทางพยาธิวิทยาของเนื้อเยื่อแสดงว่ามี