

ผลกึ่งเฉียบพลันของสารสกัดผลยอดต่อเอนไซม์ไซโตโครม พี450 ในตับ และค่าเคมีคลินิก
ในเลือดของหนูขาว



นางสาว อารรณ์ เจริญพิริยะ

ศูนย์วิทยทรัพยากร

วิทยานิพนธ์นี้เป็นส่วนหนึ่งของการศึกษาตามหลักสูตรปริญญาเภสัชศาสตรมหาบัณฑิต

สาขาวิชาเภสัชวิทยา ภาควิชาเภสัชวิทยา

คณะเภสัชศาสตร์ จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

ปีการศึกษา 2545

ISBN 974-17-2961-8

ลิขสิทธิ์ของจุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

I20973445

SUBACUTE EFFECTS OF *MORINDA CITRIFOLIA* FRUIT EXTRACT ON HEPATIC
CYTOCHROME P450 AND CLINICAL BLOOD CHEMISTRY IN RATS

Miss Aporn Charoenpiriya

ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

A Thesis Submitted in Partial Fulfillment of the Requirements
for the Degree of Master of Science in Pharmacy in Pharmacology

Department of Pharmacology

Faculty of Pharmaceutical Sciences

Chulalongkorn University

Academic Year 2002

ISBN 974-17-2961-8

อาภรณ์ เจริญพิริยะ: ผลกึ่งเฉียบพลันของสารสกัดผลยอดต่อเอนไซม์ไซโตโครม พี 450 ในตับ และค่าเคมีคลินิกในเลือดของหนูขาว (SUBACUTE EFFECTS OF MORINDA CITRIFOLIA FRUIT EXTRACT ON HEPATIC CYTOCHROME P450 AND CLINICAL BLOOD CHEMISTRY IN RATS) อาจารย์ที่ปรึกษา: ผศ. พ.ต.ท.หญิง ดร. สมทรง ลาวัณย์ประเสริฐ, อาจารย์ที่ปรึกษาร่วม: ผศ. ดร. ลัดดาวัลย์ ผิวทองงาม 122 หน้า. ISBN 974-17-2961-8.

ยอมีชื่อเรียกทางวิทยาศาสตร์ว่า *Morinda citrifolia* Linn. เป็นสมุนไพรที่มีรายงานว่ามีสรรพคุณในการรักษาโรคหลายชนิด การศึกษานี้มุ่งศึกษาถึงผลกึ่งเฉียบพลันของสารสกัดผลยอดต่อการทำงานของเอนไซม์ไซโตโครมพี 450 (cytochrome P450, CYP) ที่เกี่ยวข้องกับการกระตุ้นฤทธิ์ของสารก่อมะเร็ง/สารก่อการกลายพันธุ์ได้แก่ CYP1A1, CYP1A2, CYP2B1/2B2, CYP2E1 และ CYP3A นอกจากนี้ยังได้ศึกษาผลของสารสกัดนี้ต่อค่าเคมีคลินิกและโลหิตวิทยาด้วย การทดลองใช้หนูขาวเพศผู้พันธุ์สตาร์ โดยแบ่งหนูขาวแบบสุ่มเป็น 3 กลุ่ม กลุ่มละ 10 ตัว กลุ่มแรกเป็นกลุ่มควบคุมที่ได้รับน้ำกลั่น ขนาด 1 มิลลิลิตร/กิโลกรัม/วัน เป็นเวลา 30 วัน กลุ่มที่สองและสามเป็นกลุ่มที่ได้รับสารสกัดผลยอดความเข้มข้น 600 และ 1200 มิลลิลิตร/กิโลกรัม/วัน เป็นเวลา 30 วัน ตามลำดับ ระหว่างทำการทดลองบันทึกค่าน้ำหนักตัว ปริมาณอาหารและปริมาณน้ำที่หนูขาวดื่มทุก 5 วัน เมื่อครบระยะเวลาทำให้หนูหมดความรู้สึก เก็บตัวอย่างเลือดจากหัวใจเพื่อตรวจค่าโลหิตวิทยา และแยกซีรัมเพื่อตรวจค่าเคมีคลินิก นำตับมาเตรียมไมโครโซม เพื่อใช้ตรวจวิเคราะห์เอนไซม์ ผลการทดลองพบว่าสารสกัดผลยอดไม่มีผลต่อน้ำหนักตัว ปริมาณอาหาร และปริมาณน้ำดื่มของหนูขาว สารสกัดผลยอดขนาด 1200 มิลลิลิตร/กิโลกรัม/วัน มีผลลดสมรรถนะของ CYP1A1 อย่างมีนัยสำคัญแต่ไม่มีผลเมื่อให้ในขนาด 600 มิลลิลิตร/กิโลกรัม/วัน สารสกัดผลยอดทั้งสองขนาดไม่มีผลต่อสมรรถนะของ CYP1A2, CYP2B1/2B2, CYP2E1 และ CYP3A การที่สารสกัดผลยอดมีผลยับยั้ง CYP1A1 อาจมีส่วนใช้อธิบายผลของสารสกัดนี้ต่อการยับยั้งการก่อการกลายพันธุ์/การก่อมะเร็งที่เหนี่ยวนำโดยสารเคมี สำหรับค่าเคมีคลินิกพบว่าสารสกัดผลยอดทั้งสองขนาดไม่มีผลต่อค่าเคมีคลินิกและโลหิตวิทยาต่าง ๆ ต่อไปนี้คือ SGOT, SGPT, ALP, total bilirubin, direct bilirubin, BUN, SCr, total cholesterol, TG, HDL-C, glucose, sodium, potassium, chloride, hemoglobin, hematocrit, platelet count, WBC count, % differential WBCs และ RBC morphology ผลจากการทดลองนี้แสดงให้เห็นว่าสารสกัดผลยอดไม่มีผลเปลี่ยนแปลงสมรรถนะของเอนไซม์ส่วนใหญ่ในเฟสหนึ่งที่มีบทบาทสำคัญในการกระตุ้นฤทธิ์ ยกเว้น CYP1A1 เมื่อให้สารสกัดในขนาดสูง นอกจากนี้พบว่า สารสกัดผลยอดไม่มีผลต่อการทำงานของอวัยวะหรือระบบของร่างกายที่สำคัญหลายอย่าง เช่น ตับ ไต ระบบเลือด อิเล็กโทรไลต์ รวมทั้งเมแทบอลิซึมของไขมันและคาร์โบไฮเดรต ควรมีการศึกษาเพิ่มเติมต่อไปถึงผลของสารสกัดผลยอดต่อการยับยั้ง CYP1A1

ภาควิชาเภสัชวิทยา

ลายมือชื่อผู้คิด อาภรณ์ เจริญพิริยะ

สาขาวิชาเภสัชวิทยา

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษา สมทรง ลาวัณย์ประเสริฐ

ปีการศึกษา 2545

ลายมือชื่ออาจารย์ที่ปรึกษาร่วม ลัดดาวัลย์ ผิวทองงาม

4476643633 MAJOR: PHARMACOLOGY

KEYWORDS: *MORINDA CITRIFOLIA* / HEPATIC CYTOCHROME P450/ CLINICAL BLOOD CHEMISTRY/
SUBACUTE TOXICITY

APORN CHAROENPIRIYA: SUBACUTE EFFECTS OF *MORINDA CITRIFOLIA* FRUIT EXTRACT ON
HEPATIC CYTOCHROME P450 AND CLINICAL BLOOD CHEMISTRY IN RATS. THESIS ADVISOR:
ASST. PROF. POL. LT. COL. SOMSONG LAWANPRASERT, Ph.D., THESIS CO-ADVISORS: ASST.
PROF. LADDAWAL PHIVTHONG-NGAM, Ph.D., 122 pp. ISBN 974-17-2961-8.

Morinda citrifolia Linn., called in Thai as "Yor" has been reported to have a broad range of therapeutic effects. This study examined subacute effects of *M. citrifolia* fruit extract on phase I hepatic cytochrome P450 (CYP) involving carcinogenic/mutagenic bioactivation such as CYP1A1, CYP1A2, CYP2B1/2B2, CYP2E1 and CYP3A in rats. Effects of this compound on clinical blood chemistry and hematology were also determined. Thirty male Wistar rats were randomly divided into 3 treatment groups. Each group comprised 10 rats. Rats in the first group were given distilled water 1 ml/kg/day orally for 30 days, serving as a control group. The other two groups of rats were given *M. citrifolia* fruit extract orally at dosages of 600 and 1200 mg/kg/day for 30 days. During the treatment period, body weight, food consumption and volume of drinking water were recorded at every five days. At the end of the treatment period, rats were anesthetized. Blood was collected by heart puncture and serum was prepared for measuring hematology and clinical blood chemistry, respectively. Microsomes were prepared from livers for enzyme assays. The results showed that there were no significant differences between control and treatment groups on body weight, food & water consumption. *M. citrifolia* significantly decreased CYP1A1 activity at a dosage of 1200 mg/kg/day but not at a dosage of 600 mg/kg/day. No changes of CYP1A2, CYP2B1/2B2, CYP2E1 and CYP3A activities were observed following both doses of the extract. The inhibitory effect of *M. citrifolia* fruit extract at 1200 mg/kg/day on CYP1A1 may partly explain its antimutagenic/anticarcinogenic effects of this plant on chemical-induced mutagenesis/carcinogenesis previously reported by other investigators. For clinical blood chemistry, rats received both dosage regimens of *M. citrifolia* demonstrated no changes of the following clinical blood chemistry and hematology: SGOT, SGPT, ALP, total bilirubin, direct bilirubin, BUN, SCr, total cholesterol, TG, HDL-C, glucose, sodium, potassium, chloride, hemoglobin, hematocrit, platelet count, WBC count, % differential WBCs and RBC morphology. This result illustrated that *M. citrifolia* fruit extract did not modulate activities of most of the phase I bioactivating enzymes except for CYP1A1 following high dose of the extract. In addition, no effect of this extract was shown on several important organs/systems such as liver, kidney, blood system, electrolytes as well as lipid and carbohydrate metabolism. Further studies to clarify the inhibition effects of *M. citrifolia* fruit extract on CYP1A1 were suggested.

Department of Pharmacology

Field of Study Pharmacology

Academic Year 2002

Student's Signature..... Aporn Charoempiriya.

Advisor's Signature..... Pol. Lt. Col. Somsoy Lawanprasert

Co-Advisor's Signature..... L. Phivthong-Ngam

ACKNOWLEDGEMENTS

I would like to express my deepest appreciation and sincere gratitude to my advisor, Assistant Professor Pol. Lt. Col. Dr. Somsong Lawanprasert for her helpful advises, guidance, encouragement and constructive criticism throughout my research study which enable me to accomplish this thesis.

I also would like to express my deepest and sincere gratitude to my co-advisors, Assistant Professor Dr. Laddawal Phivthong-ngam for her guidance, help, support, comments and suggestions on my research field and laboratory work.

I would like to thank Associate Professor Chaiyo Chaichantipyuth for valuable advice guidance, comments for *M. citrifolia* fruit extract to use in this study and being a committee member. Thanks are also extended to Associate Professor Dr. Mayuree Tantisira and Associate Professor Dr. Supatra Srichairat, who are the committee members, for their useful comments.

My appreciation is also expressed to Associate Professor Nuansri Niwattisaiwong, and Dr. Chanchai Hosanguan for their kind assistance.

This study was supported partly by a grant from the Ministry of University Affairs, Thailand and the Graduate School, Chulalongkorn University.

I wish to thank all staff members of the Department of Pharmacology, Faculty of Pharmaceutical Sciences and the Faculty of Allied Health Sciences, Chulalongkorn University as well as all staff members of the Department of Pharmacology, Faculty of Medicine, Srinakharinwirot University for their helps.

Finally, I would like to express my deepest appreciation to my family and friends for their encouragement and moral that have made me to complete this work.

CONTENTS

	page
ABSTRACT (THAI)	iv
ABSTRACT (ENGLISH)	v
ACKNOWLEDGEMENTS	vi
CONTENTS	vii
LIST OF TABLES	x
LIST OF FIGURES	xii
LIST OF ABBREVIATIONS	xiv
CHAPTER	
I INTRODUCTION	1
Hypothesis	3
Study design and process	3
Benefit gained from the study	3
II LITERATURE REVIEW	4
<i>M. citrifolia</i> Linn.	4
Two novel glycoside from fruit of <i>M. citrifolia</i>	20
Physiological and pharmacological effects	21
Antiemetic and antidopaminergic activity	21
Anti-tumor/anticancer and immunomodulator activity	21
Cancer preventive and antioxidant effects	26
Toxicological effect	27
Biotransformation of xenobiotics	28
Phase I reactions	29
Phase II reactions	36
III MATERIALS AND METHODS	37
Materials	37
1. Experimental animals	37
2. Instruments	37

3. Chemicals	38
Methods	39
Preparation of <i>M. citrifolia</i>	39
Partial characterization of <i>M. citrifolia</i>	39
Animal treatment	42
Blood sampling for clinical blood chemistry and hematology	42
: Clinical blood chemistry	42
: Hematology	43
Liver microsome preparation	43
Determination of protein concentrations	43
Spectral determination of total CYP contents	45
Determination of CYP activities	46
: Alkoxyresorufin O-dealkylation assays	46
: Aniline 4-hydroxylation assay	48
: Erythromycin N-demethylation assay	49
Data analysis	51
IV RESULTS	52
: Effects of <i>M. citrifolia</i> on body weight, food & water consumption, liver weight and relative liver weight	52
: Effects of <i>M. citrifolia</i> on clinical blood chemistry and hematology	52
: Effects of <i>M. citrifolia</i> on hepatic CYPs	52
V DISCUSSION AND CONCLUSION	83
REFERENCES	87

APPENDICES	95
Appendix A: Standard curve for carbohydrate analysis and carbohydrate contents in <i>M. citrifolia</i> fruit extract.....	96
Appendix B: Body weight and liver weight	99
Appendix C: Clinical blood chemistry.....	104
Appendix D: Hematology.....	112
Appendix E: Enzyme activity study.....	117
CURRICULUM VITAE	122



ศูนย์วิทยทรัพยากร
จุฬาลงกรณ์มหาวิทยาลัย

LIST OF TABLES

	page
Table 2.1 Uses of <i>M.citrifolia</i> in traditional Hawaiian medicine. The plant portions were used either alone or in combination with other plant material	6
Table 2.2 Medicinal uses of <i>M.citrifolia</i> in several Pacific Islands. The plant portions were used either alone or in combination with other plant material	8
Table 2.3 Medicinal uses of <i>M. citrifolia</i> in other regions of the world. The plant portions were used either alone or in combination with other plant material	12
Table 2.4 Chemical constituents found in <i>M. citrifolia</i> fruit	16
Table 2.5 Antitumor effect of <i>M. citrifolia</i> fractions on LLC peritoneal carcinomatosis ...	23
Table 2.6 Combination of immunosuppressive agents with EtOH-ppt against LLC peritoneal carcinomatosis	24
Table 2.7 Combination of suboptimal dose of chemotherapy with EtOH-ppt against LLC peritoneal carcinomatosis	25
Table 2.8 The major biotransformation reactions	28
Table 2.9 Human CYP enzymes, their specific substrates and their percent participation in drug metabolism	33
Table 2.10 Role of rat and human CYPs in the activation of some potential carcinogens/ mutagens	35
Table 4.1 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on terminal body weight, liver weight and relative liver weight.....	57
Table A1 Carbohydrate contents equivalent to mg of dextran in <i>M. citrifolia</i> fruit extract.....	98
Table B1 Five-day body weight of individual rat	100
Table B2 Food consumption of individual rat	101
Table B3 Water consumption of individual rat	102
Table B4 Terminal body weight of individual rat	103
Table B5 Liver weight of individual rat	103
Table C1 SGOT concentration of individual rat.....	105

Table C2	SGPT concentration of individual rat	105
Table C3	Serum ALP concentration of individual rat	106
Table C4	Serum total bilirubin concentration of individual rat	106
Table C5	Serum direct bilirubin concentration of individual rat	107
Table C6	BUN concentration of individual rat	107
Table C7	SCr concentration of individual rat	108
Table C8	Serum total cholesterol concentration of individual rat	108
Table C9	Serum HDL-C concentration of individual rat	109
Table C10	Serum TG concentration of individual rat	109
Table C11	Serum glucose concentration of individual rat	110
Table C12	Serum sodium concentration of individual rat	110
Table C13	Serum potassium concentration of individual rat	111
Table C14	Serum chloride concentration of individual rat	111
Table D1	Hb of individual rat	113
Table D2	Hct of individual rat	113
Table D3	Platelet count of individual rat	114
Table D4	WBC count of individual rat	114
Table D5	Percent differential WBCs of individual rat	115
Table D6	RBC morphology of individual rat	116
Table E1	Microsomal protein concentration of individual rat	118
Table E2	Hepatic microsomal total CYP content of individual rat	118
Table E3	Hepatic microsomal EROD activity of individual rat	119
Table E4	Hepatic microsomal MROD activity of individual rat	119
Table E5	Hepatic microsomal BROD activity of individual rat	120
Table E6	Hepatic microsomal PROD activity of individual rat	120
Table E7	Hepatic microsomal aniline 4-hydroxylase activity of individual rat	121
Table E8	Hepatic microsomal erythromycin N-demethylase activity of individual rat	121

LIST OF FIGURES

	page
Figure 2.1 <i>M. citrifolia</i>	5
Figure 2.2 Structures of compounds identified in the fruits of <i>M. citrifolia</i>	20
Figure 3.1 A representative linear relationship between carbohydrate contents in <i>M. citrifolia</i> and amount of <i>M. citrifolia</i> fruit extract	41
Figure 4.1 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on body weight of rats.....	54
Figure 4.2 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on food consumption of rats.....	55
Figure 4.3 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on water consumption of rats.....	56
Figure 4.4 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on SGOT	58
Figure 4.5 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on SGPT	59
Figure 4.6 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on ALP	60
Figure 4.7 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on total and direct bilirubin	61
Figure 4.8 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on BUN	62
Figure 4.9 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on SCr	63
Figure 4.10 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on total cholesterol	64
Figure 4.11 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on HDL-C	65
Figure 4.12 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on TG	66
Figure 4.13 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on serum glucose	67
Figure 4.14 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on serum sodium	68
Figure 4.15 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on serum potassium	69
Figure 4.16 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on serum chloride.....	70
Figure 4.17 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on Hb	71
Figure 4.18 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on Hct	72
Figure 4.19 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on platelet count	73
Figure 4.20 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on WBC count	74
Figure 4.21 Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on % differential WBCs	75

Figure 4.22	Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on rat hepatic total CYP contents	76
Figure 4.23	Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on rat hepatic CYP1A1 activity	77
Figure 4.24	Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on rat hepatic CYP1A2 activity	78
Figure 4.25	Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on rat hepatic CYP 2B1/2B2 (BROD) activity	79
Figure 4.26	Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on rat hepatic CYP 2B1/2B2 (PROD) activity	80
Figure 4.27	Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on rat hepatic CYP 2E1 activity	81
Figure 4.28	Subacute effects of <i>M. citrifolia</i> fruit extract on rat hepatic CYP 3A activity	82
Figure A1	Standard curve of dextran versus the optical density at 490 nm as determined by the PSA	97

LIST OF ABBREVIATIONS

Adria	= adriamycin
ALP	= alkaline phosphatase
ANH	= aniline 4-hydroxylase
ANOVA	= a one way analysis of variance
AP-1	= transcription activator protein 1
B(a)P	= benzo(a)pyrene
BR	= benzyloxyresorufin
BROD	= benzyloxyresorufin O-dealkylase
BSA	= bovine serum albumin
BUN	= blood urea nitrogen
BW	= body weight
CDDP	= cisplatin
CD ₅₀	= median convulsant dose
cDNA	= complementary deoxyribonucleic acid
Cl-Ade	= 2-chloroadenosine
cm	= centimeter
CYP	= cytochrome P450
CYS-A	= cyclosporin A
dl	= deciliter
DMBA	= 7,12-dimethylbenz(a)anthracene
DMSO	= dimethyl sulfoxide
DNA	= deoxyribonucleic acid
ed	= editor
EDTA	= ethylenediaminetetraacetic acid
e.g.	= exempli gratia
EGF	= epidermal growth factor
ER	= ethoxyresorufin
EROD	= ethoxyresorufin O-dealkylase
<i>et al.</i>	= et alii (and other)

etc.	= and so on
EtOH-ppt	= Ethanol-precipitated fraction
EtOH-sol	= Ethanol-soluble fraction
5-FU	= 5-fluorouracil
g	= gram
<i>g</i>	= gravity
G6P	= glucose 6-phosphate
G6PD	= glucose 6-phosphate dehydrogenase
GI tract	= gastrointestinal tract
GS ⁻	= glutathione thiolate anion
GSP	= grape seed powder
GST	= glutathione S-transferase
Hb	= hemoglobin
Hct	= hematocrit
HDL-C	= high density lipoprotein cholesterol
IFN	= interferon
IL	= interleukin
ILS	= increase in life span
i.p.	= intraperitoneal
kg	= kilogram
L	= liter
LD ₅₀	= median lethal dose
LDL-C	= low density lipoprotein cholesterol
LLC	= lewis lung carcinoma
LPO	= lipidhydroperoxide
M	= molar (mole per liter)
mEq	= miliequivalent
MetOH-sol	= methanol-soluble fraction
MI	= metabolic intermediate
min	= minute
mg	= milligram

ml	= milliliter
mm	= millimeter
mM	= millimolar (millimole per liter)
mmol	= millimole
MR	= methoxyresorufin
MROD	= methoxyresorufin O-dealkylase
MST	= mean survival time
MTX	= methotrexate
MW	= molecular weight
NADP	= nicotinamide adenine dinucleotide phosphate
NADPH	= nicotinamide adenine dinucleotide phosphate (reduced form)
nm	= nanometer
nM	= nanomolar (nanomole per liter)
nmol	= nanomole
NO	= nitric oxide
PAH	= polycyclic aromatic hydrocarbon
pH	= potential of hydrogen
pmol	= picromole
PR	= pentoxyresorufin
PROD	= pentoxyresorufin O-dealkylase
PSA	= phenol-sulphuric acid
PYC	= pycnogenol
QD	= quaque die
QOD	= every day
RBC	= red blood cell
r.p.m.	= revolution per minute
SAR	= superoxide anion radicals
SCr	= serum creatinine
SD	= sprague dawley
SEM	= standard error of mean

sec	= second
SER	= smooth endoplasmic reticulum
SGOT	= serum glutamic oxaloacetic transaminase
SGPT	= serum glutamic pyruvic transaminase
spp.	= species
TCA	= trichloroacetic acid
TCDD	= 2,3,7,8-tetrachlorodibenzo- <i>p</i> -dioxin
TG	= triglyceride
TNB	= tetrazolium nitroblue
TNF	= tumor necrosis factor
TPA	= 12- <i>O</i> -tetradecanoylphorbol-13-acetate
Tris	= Tris (hydroxymethyl) aminomethane
U	= unit
UDPGTs	= uridine diphosphoglucuronyltransferase
U.S. RDAs	= United States recommended dietary allowances
UV	= ultraviolet
VCR	= vincristine
vs.	= versus
v/v	= volume by volume
WBC	= white blood cell
w/v	= weight by volume
°C	= degree celsius
β	= beta
γ	= gamma
α	= alpha
μg	= microgram
μl	= microliter
μM	= micromolar (micromole per liter)