藤黄属植物中二苯甲酮衍生物的研究进展

彭晓辉,樊晓杰,刘晓佳,白 皎,李达,李占林,华会明* 沈阳药科大学,辽宁 沈阳 110000

摘 要:天然的二苯甲酮衍生物主要来源于藤黄属植物,是藤黄属药用植物的主要有效成分之一,具有抗肿瘤、抗炎、抗病毒和抗氧化等生物活性。归纳总结了藤黄属植物中二苯甲酮衍生物的结构分类、生物合成途经、波谱特征及其提取分离方法,为藤黄属植物中二苯甲酮衍生物的深入研究与开发利用提供参考。
 关键词:藤黄属;二苯甲酮衍生物;结构分类;生物合成途经;波谱特征;提取;分离
 中图分类号:R282.71 文献标志码:A 文章编号:0253 - 2670(2021)06 - 1799 - 17
 DOI: 10.7501/j.issn.0253-2670.2021.06.030

Research progress on benzophenone derivatives from Garcinia

PENG Xiao-hui, FAN Xiao-jie, LIU Xiao-jia, BAI Jiao, LI Da-hong, LI Zhan-lin, HUA Hui-ming Shenyang Pharmaceutical University, Shenyang 110000, China

Abstract: Natural benzophenone derivatives are mainly distributed in *Garicinia* plants. They are main effective constituents of *Garicinia* and showed antitumor, anti-inflammatory, and antioxidant activities. The structure classification, biosynthetic pathway, spectrascopic characteristics and extraction and separation methods of benzophenone derivatives in *Garcinia* plants are summarized in this paper, in order to provide a reference for further study, development and application of benzophenone derivatives of *Garcinia* plants.

Key words: *Garcinia* Linn.; benzophenone derivatives; structural classification; biosynthetic pathway; spectroscopic characteristics; extraction; separation

藤黄属 Garicinia Linn.植物是隶属于藤黄科的 乔木或灌木,全球有 450 余种,主要分布于热带亚 洲、澳大利亚东北部、热带非洲及非洲南部和热带 美洲等地^[1];在中国有 22 种,主要分布于云南和广 西,其中的云南藤黄 G. yunnanensis H. H. Hu.、怒 江藤黄 G. nujiangensis C. Y. Wu ex Y. H. Li.等 14 种 藤黄属植物为中国特有种^[2]。藤黄属植物的次级代 谢产物主要为双苯吡酮、二苯甲酮衍生物、双黄酮 和三萜等类型的化合物。其中,二苯甲酮衍生物是 一类主要分布于藤黄属植物中的结构多样、具有广 泛生物活性的天然产物。如在 G. brasiliensis Mart. 的果实和叶中的 7-表猪胶树酮对肺癌 A549 细胞^[3]、 恶性胶质瘤 U251MG 和 U138MG 细胞增殖具有抑 制活性^[4],以及一定的抗过敏活性^[5],此外该化合 物还具有显著的抗炎和镇痛活性^[6]。在藤黄属植物 中广泛存在的火叶藤黄醇具有显著抑制人白血病细胞增殖的活性^[7]以及与万古霉素活性相近的抗耐甲氧西林金黄色葡萄球菌生长活性^[8]。Jackson等^[9]研究表明火叶藤黄醇可以有效地抑制真菌芽管的出现和生长,而且能够使氟康唑的半最大效应浓度(concentration for 50% of maximum effect, EC₅₀)值从大于 1024 µg/mL 降至 13 µg/mL。G. myrtifolia、云树G. cowa Roxb.、G. cambogia Roxb.、非洲山竹G. livingstonei T. Anderson、拇指藤黄G. schomburgkiana Pierre 和金丝李G. paucinervis Chun et How 中均有分布的藤黄酮 K 具有很强的抗人直肠癌 HCT-116 和 HT-29 细胞增殖的活性^[10]。目前已从 42 种藤黄属植物中发现二苯甲酮类化合物(表 1), 且分布于植物的根、茎、叶、花序、果实等各个部位(表 2)。复杂多样的结构和广泛的生物活性,

收稿日期: 2020-06-13

基金项目:国家自然科学基金资助项目(31570350)

作者简介:彭晓辉(1994—),男,湖北随州人,硕士研究生,从事天然药物化学研究。Tel: 18272359831 E-mail: 2755130849@qq.com *通信作者: 华会明,教授。E-mail: huimhua@163.com

(승 디			
编号	拉丁名	编号	拉丁名
А	苦乐果 G. kola Heckel	V	爪哇凤果 G. dulcis (Roxb.) Kurz
В	G. virgata	W	G. achachairu Rusby
С	G. semseii Verdc.	Х	G. eugeniaefolia Wall.
D	云树	Y	G. assigu Lantb.
Е	山木瓜 G. esculenta Y. H. Li	Z	长柱藤黄 G. macrophylla Mart.
F	木竹子 G. multiflora Champ. ex Benth.	а	大叶藤黄 G. xanthochymus Hook. f. ex T. Anders.
G	凹脉藤黄 G. griffithii T. Anderson	b	怒江藤黄 G. nujiangensis C. Y. Wu et Y. H. Li
Н	G. ovalifolia Oliv.	с	大果藤黄 G. pedunculata Roxb.
Ι	G. aristate (Griseb.) Borhidi	d	菲岛福木 G. subelliptica Merr.
J	印度藤黄 G. indica (Thouars) Choisy	e	山凤果 G. hombroniana Pierre.
Κ	G. cambogia Roxb.	f	G. brasiliensis Mart.
L	黄金山竹 G. humilis (Vahl) C. D. Adams	g	莽吉柿 G. mangostana Linn.
М	长裂藤黄 G. lancilimba	h	金丝李
Ν	G. punctata Oliv.	i	G. cantleyana var. cantleyana Whitmore
0	非洲山竹	j	拇指藤黄
Р	G. myrtifolia	k	岭南山竹子 G. oblongifolia Champ. ex Benth.
Q	大苞藤黄 G. bracteata C. Y. Wu ex Y. H. Li	1	G. smeathmannii (Planch. & Triana) N. Robson ex Spirl.
R	G. mannii Oliv.	m	版纳藤黄 G. xipshuanbannaensis Y. H. Li
S	G. speciosa Wall.	n	G. cochinchinensis (Lour.) Choisy
Т	G. pyrifera Ridl.	0	G. pseudoguttifera Seem.
U	G. eugenifolia Wall.	р	云南藤黄 G. yunnanensis Hu

Table 1Names of Garcinia plants

编号	部位	编号	部位
1	种子	9	旪
2	种皮	10	木材
3	果实	11	茎
4	果肉	12	茎皮
5	果皮	13	根
6	花序	14	根皮
7	枝叶	15	乳胶
8	枝		
		0	

表 2 植物材料的部位 Table 2 Parts of plant materials

使二苯甲酮衍生物受到了药理学、天然药物化学等 相关领域学者的广泛关注。本文对从藤黄属植物中 分离得到二苯甲酮衍生物的结构类型、生物合成途 经、波谱特征和提取分离方法进行了归纳、总结, 为其深入研究与开发利用提供参考。

1 二苯甲酮衍生物的结构类型

二苯甲酮衍生物是由 1 个酮羰基与 2 个苯环相 连,形成具有 13 个碳原子(C₆-C₁-C₆)基本骨架的

一类化合物。其中1个苯环(A环)结构相对保守, 而另1个苯环(B环)则变化较大。根据B环是否 具有完整的苯环结构,将二苯甲酮衍生物分为2大 类:简单的二苯甲酮衍生物(simple benzophenone derivatives, SBDS或 basic benzophenone skeletons, BBS)和多异戊烯基取代的二苯甲酮骨架化合物 (polyprenylated benzophenones, PPBS)。

SBDS 中 2 个苯环均保持完整,苯环上可连有 羟基、异戊烯基等,也可以成环。PPBS 常具有异 戊烯基、香叶基、羟基、甲氧基等取代基团,这些 基团可以进一步发生加成、环合等反应而形成复杂 的多元环结构。PPBS 的 B 环因与之相连的多异戊 烯基、香叶基等取代基发生环化反应,形成[3.3.1] 壬烷-2,4,9-三酮结构,该结构与苯甲酰基相连,构 成了 PPBS 的基本骨架。关于该基本骨架的编号, 通常的标记方法是将 B 环上与异丙基或取代异丙基 相连的桥头碳原子标记为 C-1,然后将[3.3.1]壬烷-2,4,9-三酮中的八元环依次标记为 C-1~C-8;将 B 环中剩余的羰基碳标记为 C-9,将连接 A、B 两环 的羰基碳标记为 C-10;最后,将 A 环中的碳原子按 相关的顺序规则标记为 C-11~C-16^[11]。根据 PPBS 基本骨架中的苯甲酰基与[3.3.1]壬烷-2,4,9-三酮的 连接位置不同,将 PPBS 分为 A、B、C 型 3 类,即 苯甲酰基与 C-1 相连的为 A 型 PPBS,与 C-3 相连 的为 B 型 PPBS,与 C-5 相连的为 C 型 PPBS。此 外,将 B 环上没有形成[3.3.1]壬烷-2,4,9-三酮结构或 不能归属为 A、B、C 型的二苯甲酮衍生物归属为 D 型 PPBS^[12]。二苯甲酮衍生物存在酮-烯醇式互变, 各种类型二苯甲酮衍生物的基本骨架见图1。

1.1 SBDS

SBDS 的 A 环多为无取代、单取代、双取代苯。 取代基多为羟基、甲氧基。B 环较 A 环复杂,常为 三取代和四取代,取代基包括羟基、甲氧基、异戊 烯基和香叶基及其衍生物等(图 2)。异戊烯基可进 一步与邻位羟基环合形成吡喃环。从藤黄属植物中 发现的 SBDS (1~31) 见表 3,结构见图 3。



图1 二苯甲酮衍生物的基本骨架

Fig. 1 Basic skeleton of benzophenone derivatives



图 2 藤黄属植物中二苯甲酮类化合物的取代基 Fig. 2 Substituent groups on benzophenones in *Garcinia*

编号	化合物名称	植物来源及部位	分子式	相对分子质量	文献
1	vismiaphenone C	P12, o10	C24H28O4	380	13-14
2	myrtiaphenone A	P12, o10	C25H30O4	394	13-14
3	myrtiaphenone B	P12, o10	C24H26O4	378	13-14
4	garciosone D	S7, S11	C24H24O4	376	15
5	O-methylclusiaphenone A	S7, S11	$C_{24}H_{24}O_4$	376	15
6	clusiaphenone A	S 7	$C_{23}H_{22}O_4$	362	15
7	pseudoguttiaphenone A	o10	$C_{25}H_{30}O_4$	394	13
8	garcimangosone D	g5	C19H20O9	392	16
9	2,3′,4,6-四羟基二苯甲酮	e12, U13, F11	$C_{13}H_{10}O_5$	246	17-19
10	3,4,5,3'-四羟基二苯甲酮	g5, i8	$C_{13}H_{10}O_5$	246	20-21
11	gakolanone	A12	C33H42O5	518	22
12	garciosone B	S 7	$C_{24}H_{24}O_5$	392	15
13	garciosone C	S 7	$C_{24}H_{24}O_5$	392	15
14	2',3',6-trihydroxy-2,4-dimethoxybenzophenone	d10	$C_{15}H_{14}O_6$	290	23
15	2,3'-dihydroxy-2',4,6-trimethoxy benzophenone	112	$C_{16}H_{16}O_5$	304	24
16	mangaphenone	g12	$C_{14}H_{12}O_6$	276	25
17	2,4,6,3',5'-pentahydroxybenzophenone	c10, S11, g5	$C_{13}H_{10}O_{6}$	262	15,20,26
18	2,6,3',5'-tetrahydroxybenzophenone	i8	$C_{13}H_{10}O_5$	246	21
19	3,4,5,3',5'-pentahydroxybenzophenone	i8	$C_{13}H_{10}O_{6}$	262	21
20	3,5,3',5'-tetrahydroxy-4-methoxybenzophenone	i8	$C_{14}H_{12}O_{6}$	276	21
21	garciosone A	S11	$C_{15}H_{14}O_6$	290	15
22	2,3',4,5'-tetrahydroxy-6-methoxybenzophenone	e12, S11	$C_{14}H_{12}O_6$	276	15,17
23	4,6,4'-trihydroxy-2,3'-dimethoxy-3-prenylbenzophenone	F8	$C_{20}H_{22}O_{6}$	358	19
24	4',6'-dihydroxy-2,3',4-trimethoxybenzophenone	d10	$C_{16}H_{16}O_{6}$	304	27
25	4,6,3',4'-tetrahydroxy-2-methoxybenzophenone	F11, O8, S11	$C_{14}H_{12}O_{6}$	276	15,19,28
26	2,3',4,4',6-五羟基二苯甲酮	F11, a3, M12, Y12	$C_{13}H_{10}C_{6}$	262	19,29-31
27	(3,4-dihydroxyphenyl)(3-hydroxy-5-methoxyphenyl)methanone	U13	$C_{14}H_{12}O_5$	260	18
28	2,3',4,4'-tetrahydroxy-6-methoxybenzophenone	e12	$C_{14}H_{12}O_6$	276	17
29	4,3',4'-trihydroxy-2,6-dimethoxybenzophenone	S11, O8	$C_{15}H_{14}O_6$	290	15,28
30	3',6-dihydroxy-2,4,4'-trimethoxybenzophenone	G12	$C_{16}H_{16}O_{6}$	304	32
31	3'-β-D-glucosyloxy-4,4'-dihydroxy-2,6-dimethoxy-benzophenone	O10	C21H24O11	452	28

表 3 藤黄属植物中的简单的二苯甲酮衍生物

Table 3	Simple benzophenone derivat	tives in <i>Garcinia</i>
---------	-----------------------------	--------------------------

OH R_2 OH R R_2 R_6 R/



5 R_1 =OCH₃, $R_2 \rightarrow R_3$ = $R_4 \rightarrow R_5$ =e**6** R_1 =OH, $R_2 \rightarrow R_3$ = $R_4 \rightarrow R_5$ =e

 $7 R_{1} = OH, R_{2} = c, R_{3} = OCH_{3}, R_{4} \rightarrow R_{5} = f \\ 15 R_{1} = OH, R_{2} = R_{4} = H, R_{3} = R_{5} = OCH_{3} \\ 22 R_{1} = R_{3} = OH, R_{2} = R_{4} = H, R_{5} = OCH_{3} \\ R_{2} = R_{4} = H, R_{5} = OCH_{3} \\ R_{2} = R_{4} = H, R_{3} = R_{5} = OCH_{3} \\ R_{2} = R_{4} = H, R_{3} = R_{5} = OCH_{3} \\ R_{3} = R_{5} = OCH_{3} \\ R_{4} = R_{5} = OCH_{3} \\ R_{5} = OCH_{3}$

8 R1=R3=OH, R2=R4=H, R5=O-Glc

 $\textbf{24} \ R_1 \!\!=\!\! R_3 \!\!=\!\! R_6 \!\!=\!\! OCH_3, R_2 \!\!=\!\! R_4 \!\!=\!\! H, R_5 \!\!=\!\! R_7 \!\!=\!\! OH$ $\textbf{25} \ R_1 \!\!=\!\! OCH_3, R_2 \!\!=\!\! R_4 \!\!=\!\! H, R_3 \!\!=\!\! R_5 \!\!=\!\! R_6 \!\!=\!\! R_7 \!\!=\!\! OH$ $26 R_1 = R_3 = R_5 = R_6 = R_7 = OH, R_2 = R_4 = H$

R5

 R_7

Rí

 $13 R_2 \rightarrow R_1 = R_4 \rightarrow R_5 = e, R_3 = OCH_3, R_6 = H \ 20 R_1 = R_5 = H, R_2 = R_4 = OH, R_3 = OCH_3 \ 27 R_1 = R_3 = R_5 = H, R_2 = R_6 = R_7 = OH, R_4 = OCH_3 \ R_5 = R_5 =$

 $14\,R_1 = R_3 = OCH_3, R_2 = R_4 = H, R_5 = R_6 = OH \, 21\,R_1 = R_5 = OCH_3, R_2 = R_4 = H, R_3 = OH \, 28\,R_1 = R_3 = R_6 = R_7 = OH, R_2 = R_4 = H, R_5 = OCH_3 = R_5 = R_5$

 $\textbf{30} \ R_1 \!\!=\!\! R_3 \!\!=\!\! R_7 \!\!=\!\! OCH_3, R_2 \!\!=\!\! R_4 \!\!=\!\! H, R_5 \!\!=\!\! R_6 \!\!=\!\! OH$ **31** R₁=R₅=OCH₃, R₂=R₄=H, R₃=R₇=OH, R₆=O-Glc

图 3 藤黄属植物中 SBDS 的结构 Fig. 3 Structures of SBDS in Garcinia

1.2 A型 PPBS

已报道的藤黄属中的 A 型 PPBS 的 A 环取代较 简单,多为无取代或 3,4-二羟基取代。B 环结构复 杂,取代基多为香叶草基和异戊烯基,且多发生环 化反应,形成双环、三环甚至四环系统,部分化合 物还形成笼状结构,如化合物 41、42。从藤黄属植 物中发现的 A 型 PPBS (32~47) 见表 4, 结构见 图 4。

表 4	藤黄属植物中的 A 型 PPBS	5
Table	4 Type-A PPBS in Garcinia	ı

编号	化合物名称	植物来源及部位	分子式	相对分子质量	文献
32	garcimultiflorone A	F3	$C_{38}H_{50}O_4$	570	33
33	garcimultiflorone K	F8	C38H48O5	584	34
34	garcimultiflorone L	F8	C38H50O4	570	34
35	garcimultiflorone M	F8	C39H52O6	616	34
36	garcimultiflorone N	F8	$C_{38}H_{48}O_4$	568	34
37	garcimultiflorone O	F8	C38H50O6	602	34
38	garcimultiflorone P	F8	$C_{33}H_{40}O_5$	516	34
39	garcimultiflorone Q	F8	C38H50O9	650	34
40	cowabenzophenone A	D3	C38H48O4	568	35
41	cowabenzophenone B	D3	C35H44O5	544	35
42	garcimultiflorone G	F3	C38H50O7	618	36
43	garcimulin B	F7	C38H50O6	602	11
44	garcinialiptone C	d3	$C_{38}H_{50}O_7$	618	37
45	garcinielliptone FC	d5	C38H50O6	602	38
46	garcinielliptone FB	d5	C38H50O7	618	39
47	garcinialiptone D	d3	C38H50O6	602	37









36 R₁=s, R₂=m, R₃=c

37 R_1 =s, R_2 =m, R_3 =b



图 4 藤黄属植物中的 A 型 PPBS

Fig. 4 Structures of type-A PPBS in Garcinia

1.3 B型PPBS

B型 PPBS 的数量最多,结构复杂、多样。A 环主要有4种取代模式:苯甲酰基、3,4-二羟基苯 甲酰基、3-羟基苯甲酰基和4-羟基-3-甲氧基苯甲酰 基。除了常见的羟基、甲氧基等基团外,香叶草基 和异戊烯基及其衍生物在该类化合物中也是广泛存在的。这些取代基可进一步发生环化反应,形成四环、五环和多环体系;香叶草基上的烯基常发生羟基化反应,形成连羟基的手性中心。从藤黄属植物中发现的 B型 PPBS (48~114) 见表 5,结构见图 5。

表 5 藤黄属植物中的 B 型 PPBS Table 5 Type-B PPBS in *Garcinia*

编号	化合物名称	植物来源及部位	分子式	相对分子质量	文献
48	13,14-didehydoxyisogarcinol	F3	C ₃₈ H ₅₀ O ₄	570	33
49	cycloxanthochymol	d3, a3, d5, O3, b9, a4	C38H50O6	602	8,10,37,40-43
50	isogarcinol 13-O-methyl ether	Y12	C ₃₉ H ₅₂ O ₆	616	31
51	isogarcinol	N12, F7, Y12, J5, a3, b9, J3	C38H50O6	602	11,31,41,43-46
52	oblongifolin S	k9	$C_{33}H_{42}H_5$	518	47
53	oblongifolin R	k9	C33H42H5	518	47
54	paucinone D	h9	C38H50O7	618	48
55	garcimultiflorone B	F3	$C_{38}H_{48}O_4$	568	33
56	guttiferone R	n5	C33H42O5	518	49
57	guttiferone S	n5	$C_{33}H_{42}O_5$	518	49
58	garcimultiflorone C	F3	C38H52O7	620	33
59	oblongifolin L	k9	C33H42O4	502	47
60	oblongifolin N	k9	C33H40O5	516	47
61	oblongifolin O	k9	C33H40O5	516	47
62	oblongifolin P	k9	$C_{24}H_{28}O_4$	380	47
63	oblongifolin Q	k9	C33H42H5	518	47
64	clusianone	Y12	C33H42O4	502	31
65	spiritone	a3	$C_{38}H_{50}O_4$	570	41
66	14-deoxygarcinol	a3	C38H50O5	586	41
67	garcimultiflorone E	F8, E8	$C_{38}H_{50}O_7$	618	50-51
68	7-epi-garcinol	N12, b9	C38H50O6	602	43,46
69	cowanone	D6	$C_{33}H_{42}O_4$	502	52
70	guttiferone J	K3, B12	$C_{38}H_{50}O_5$	586	53-54
71	garcicowin B	k12, D8	C43H58O5	654	55-56
72	aristophenone A	F8, a3, a4, I3	$C_{33}H_{42}O_6$	534	40,42,50,57
73	guttiferone G	D8, Z11	C43H58O6	670	56,58
74	oblongifolin B	k9, k12, p5, D8	C38H50O6	602	56,59-61
75	guttiferone K	p5, D3, K3, D8, O3, j10, h9	$C_{38}H_{50}O_{6}$	602	10,53,56,60,62-65
76	guttiferone B	D8, k12	C43H58O6	670	56,59
77	7-表猪胶树酮	f3, f5, f9	$C_{33}H_{42}O_4$	502	3-6,66-67
78	garciniaphenone	f5	$C_{28}H_{34}O_4$	434	66
79	semsinone A	C12	C43H58O6	670	68
80	guttiferone Q	n5	$C_{33}H_{42}O_4$	502	49
81	13-hydroxygarcimultiflorone B	F3	C38H48O5	584	33

续	续表 5					
编号	化合物名称	植物来源及部位	分子式	相对分子质量	文献	
82	oblongifolin E	k12	$C_{38}H_{50}O_5$	586	55,59	
83	guttiferone N	К3	C38H50O5	586	53	
84	guttiferone A	Z11, f5, O4, O3, W1	C38H50O6	602	10,42,58,66,69-70	
85	guttiferone I	h9, G12, 114, 112, L11, K3, n5,	C43H58O6	670	32,49,53-54,63,71-73	
		B12				
86	oblongifolin A	k12, p5, D8	$C_{38}H_{50}O_{6}$	602	56,59-61	
87	oblongifolin D	k12, p5, D8	C43H58O6	670	56,59-61	
88	oblongifolin U	k12, k9	C38H50O5	586	47,55	
89	oblongifolin T	k9	C38H50O7	618	47	
90	guttiferone M	К3	$C_{38}H_{50}O_{6}$	602	53,65,74	
91	7-epi-isogarcinol	b9	$C_{38}H_{50}O_{6}$	602	43	
92	14-deoxyisogarcinol	J5	C38H52O5	588	44	
93	大叶藤黄醇	F7, m12, a3, d3, T3, J5, J9, J2, d5,	C38H50O6	602	8-11,29,37,40-42,54,	
		H9, H1, B12, H12, O4, O3, a4			75-80	
94	garcimultiflorone D	F8, F3	$C_{38}H_{52}O_7$	620	50,81	
95	18-hydroxygarcimultiflorone D	F8	$C_{38}H_{52}O_8$	636	50	
96	guttiferone E	F8, m12, a3, h9, T3, H9, O3, B12,	C38H50O6	602	10,40,42,50,54,63,69,	
		a4			75-76	
97	guttiferone F	F8, D8, E8	C38H50O6	602	50-51,56	
98	camboginol	k12, J12, J1, J2, a3	$C_{38}H_{50}O_{6}$	602	82-85	
99	garcinol	d5, J5, Y12, K3, a3, J3, c3	$C_{38}H_{50}O_{6}$	602	8-9,31,44-45,53,65,	
					86-87	
100	garcinol 13-O-methyl ether	Y12	C39H52O6	616	31	
101	garciesculentone C	E8	C39H54O8	650	51	
102	pedunculol	c3	$C_{38}H_{52}O_{6}$	604	86	
103	eugeniaphenone	X12	C38H50O6	602	88	
104	garciesculentone D	E8	C38H50O7	618	51	
105	garciesculentone E	E8	C38H50O7	618	51	
106	garcicowin C	F7, h9, D8, a3, E8	C38H48O6	600	11,41,51,56,63	
107	isoxanthochymol	F8, a3, d3, 114, 112, J5, J9, J2, H9,	$C_{38}H_{50}O_{6}$	602	8,10,29,37,40,42,50,	
		d5, J12, J1, H12, O3, F13, a4			69,71-72,77,79-80,	
					84,89	
108	guttiferone H	a3, a4	C38H50O6	602	40, 42	
109	paucinone A	h9	C38H50O7	618	48	
110	paucinone B	h9	$C_{38}H_{50}O_7$	618	48	
111	30-epi-cambogin	h9, D8	C38H50O6	602	56,63	
112	cambogin	h9, k12, D8, c5, K15, E8, a3, c3	C38H50O6	602	51,56,63-64,85-86,90	
113	garcicowin D	D8	C38H48O6	600	56	
114	nujiangefolin C	b9	C38H50O7	618	43	



图 5 藤黄属植物中的 B 型 PPBS

Fig. 5 Structures of type-B PPBS in Garcinia

1.4 C型PPBS

藤黄属中的 C 型 PPBS 很少见,事实上,与其 他几类二苯甲酮衍生物相比,在自然界中发现的 C 型 PPBS 也是非常少的。这主要是由于在生物合成 C 型 PPBS 的过程中,对于中间体结构的要求较其 他类型的二苯甲酮衍生物更为苛刻。这类化合物的 结构特点是 A 环形成 3,4-二羟基苯甲酮基,而 B 环 则形成金刚烷基。从藤黄属植物中发现的 C 型 PPBS (115~121) 见表 6,结构见图 6。

1.5 D型PPBS

D型PPBS的结构复杂、多样。藤黄属中发现的D型PPBS具有以下结构特点:(1)A、B2环由酯键相连(A环与酯羰基相连);(2)[3.3.1]壬烷-2,4,9-三酮结构扩环,形成[3.3.2]癸烷结构(如gambogenone,122)或[4.3.1]癸烷结构(如gambogenone,122)或[4.3.1]癸烷结构(如xerophenone C,131)的二苯甲酮衍生物;(3)由SBDS与呫吨酮聚合形成的二聚体;(4)在A、B2环上的2对相邻碳原子分别与羰基和碳原子(或氧原子)相连,形成闭合的环(如garcixanthochymone D,137)。从藤黄属植物中发现的D型PPBS(122~142)见表7,结构见图7。

BPS)是其合成的限速酶^[97]。二苯甲酮衍生物基本 母核的生物合成途径见图 8^[12,34]。PPBS 在其生物合 成过程中常发生 Diels-Alder 反应、异戊烯基化反应、 自由基环化反应、氧化反应等形成复杂的多环结构。 虽然缺乏实验研究以阐述其具体的生物合成途经, 但是一些学者针对分离得到的化合物结构,提出了 一些相关生物合成途经的合理假设[27,43,56,91]。当一 个化合物的结构不能用现有的生物合成理论得到合 理解释时,该化合物常被怀疑可能为人工产物,这 时需要采用一些方法(如 LC-MS 法)进行验证。 Zhang 等[47]从岭南山竹子的叶子中分离得到了 oblongifolins J (115) 和 oblongifolins K (116), 但 是由于这2个化合物中均含有1个丙酮基(这一基 闭在二苯甲酮衍生物中十分罕见),而且在实验过程 中使用过丙酮,因此怀疑该化合物为人工产物。通 过对另一批岭南山竹子叶子使用石油醚提取,并在 接下来的分离、分析过程中避免使用丙酮,采用 LC-MS 分析,成功地鉴定岭南山竹子叶子的石油醚提 取物中存在这2个化合物,从而证明它们是天然产物。

2 生物合成途经

天然的二苯甲酮衍生物经醋酸-丙二酸-莽草酸 途经合成,二苯甲酮合成酶(benzophenone synthase,

3 波谱特征

3.1 质谱

具有 3,4-二羟基苯甲酰基的二苯甲酮衍生物通 常会发生 α 裂解,形成 *m*/*z* 137 [C₇H₅O₃]⁻的碎片离 子;具有苯甲酰基的二苯甲酮衍生物则常常会生成

编号	化合物名称	植物来源及部位	分子式	相对分子质量	文献
115	oblongifolin J	k9	$C_{32}H_{38}O_5$	502	47
116	oblongifolin K	k9	C32H38O7	534	47
117	garciniagifolone A	k12, E8	$C_{38}H_{48}O_6$	600	51,82
118	garcixanthochymone A	a3	C38H50O7	618	91
119	garcixanthochymone B	a3	C38H48O7	616	91
120	garcixanthochymone C	a3	$C_{38}H_{50}O_8$	634	91
121	garcinialiptone	a3	C38H48O6	600	41

表 6 藤黄属植物中的 C 型 PPBS Table 6 Type-C PPBS in *Garcinia*





 $115\,R_1 = s, R_2 = R_3 = c \\ 116\,R_1 = u, R_2 = R_3 = c \\ 117\,R_1 = u, R_2 = m, R_3 = c \\ 118\,R_1 = u, R_2 = c, R_3 = q \\ 119\,R_1 = u, R_2 = c, R_3 = c \\ 110\,R_1 = u, R_2 = R_3 = c \\ 110\,R_1 = u, R_3$

 $\begin{array}{c} & \swarrow R_4 \\ \textbf{120} \ R_1 = u, R_2 = b, R_3 = c, R_4 = d \end{array} \textbf{121} \ R_1 = u, R_2 = c, R_3 = n \\ \end{array}$

图 6 藤黄属植物中 C 型 PPBS 的结构 Fig. 6 Structure of type-C PPBS in Garcinia

编号	化合物名称	植物材料	分子式	相对分子质量	文献
122	gambogenone A	a3, O3	$C_{27}H_{32}O_6$	452	10,40,42
123	paucinone C	h9	$C_{38}H_{50}O_8$	634	48
124	oblongifolin M	k9	C33H44O5	520	47
125	paucinone E	h1	C33H44O9	644	92
126	paucinone F	h1	$C_{33}H_{44}O_9$	644	92
127	paucinone G	h1	C33H42O8	566	92
128	paucinone H	h1	C33H40O7	548	92
129	semsinone B	C12	C43H58O5	654	68
130	semsinone C	C12	C43H58O6	670	68
131	xerophenone C	Q12	C33H42O5	518	93
132	nemorosonol	Q9	C33H42O4	502	93
133	garcinielliptone K	d1	C33H42O5	518	94
134	garciesculentone A	E8	C38H50O7	618	51
135	kolanone	A4	C33H42O4	502	95
136	paucinone I	h1	C27H32O6	452	92
137	garcixanthochymone D	a3	$C_{33}H_{40}O_{6}$	532	91
138	garcixanthochymone E	a3	$C_{33}H_{40}O_{6}$	532	91
139	garcinialone	F7, F13	C38H50O7	618	11,89
140	garciduol A	V13	C27H18O9	486	96
141	garciduol B	V13	$C_{27}H_{18}O_{10}$	502	96
142	garciduol C	V13	C27H18O9	486	96





图 7 藤黄属植物中 D 型 PPBS 的结构

Fig. 7 Structure of type-D PPBS in Garcinia



图 8 二苯甲酮衍生物的生物合成途经 Fig. 8 Biosynthesis pathway of benzophenone derivatives

m/*z* 105 [C₇H₅O]²⁺的碎片离子^[13]。这 2 种碎片离子会 进一步发生诱导裂解,生成*m*/*z* 109 [C₆H₅O₂]⁻和*m*/*z* 77 [C₆H₅]⁺的脱羰基碎片^[28]。由于二苯甲酮衍生物中 多含有异戊烯基,因此在质谱信号中会出现*m*/*z* 相差 68 [C₅H₈]的 2 个信号^[36],也可能会出现*m*/*z* 69 [C₅H₉]⁺ 的碎片离子峰^[57]。二苯甲酮衍生物母核中具有羰基, 当其同时具有 γ-H 时,可能会产生麦氏重排^[86]。

3.2 核磁共振谱

二苯甲酮衍生物常含有异戊烯基,该基团的 2 个甲基氢的 $\delta_{\rm H}$ 均在 1.55~1.75,可以根据氢谱高场 区的甲基信号数目,大致推测化合物中的异戊烯基 数目;甲基碳的 $\delta_{\rm C}$ 分别为 17.5~18.5、25.5~26.5; 2 个烯碳原子的 $\delta_{\rm C}$ 常在 132~136、119~126。当异 戊烯基与邻位羟基环合成吡喃环时,存在顺式偶合 的 2 个烯氢双峰的 $\delta_{\rm H}$ 6.4~6.5、5.2~5.4,二者的偶 合常数约为 10 Hz。对于 PPBS 而言,C-9 位非共轭 羰基的碳信号通常在 $\delta_{\rm C}$ 207~210^[98];C-8 的碳信号 通常在 $\delta_{\rm C}$ 46~53,但当 C-8 参与构成金刚烷基时, 其碳信号将向低场位移,甚至达到 $\delta_{\rm C}$ 58.9 (如化合物 37)。

PPBS 中的 β-羟基-α,β-不饱和酮存在酮-烯醇式 互变,直接测试得到的氢谱和碳谱往往信号重叠严 重,十分复杂。为了简化图谱,通常使用 CD₃OD-0.1%三氟乙酸为测试溶剂,以加快酮-烯醇式互变 的速率,通常得到 2-酮基-4-羟基异构体的图谱(可 能是由于4位羟基与10位羰基形成分子内氢键的 缘故)。不过也有得到 2-羟基-4-酮基异构体的报 道^[32,54,61,68]。如 Gustafson 等^[69]在测试化合物 86 的 氢谱和碳谱时发现,在以 CDCl₃为溶剂时,得到 2 种互变异构体以 3:1 的比例存在的复杂图谱;当将 溶剂改为 CD₃OD-0.1% TFA 时,则得到了 2-酮基-4-羟基异构体的图谱数据。此外,有些化合物 (如化 合物 73)的氢谱和碳谱测试时,以 C₅D₅N 为溶剂 可以简化图谱^[58]。

酮-烯醇式互变使得 PPBS 中 C-2 与 C-4 的化学 位移值大致相等,均位于 $\delta_{\rm C}$ 194 附近,而C-3的化 学位移值则约为δc 119。当在C-2或C-4上形成烯 醚时,该碳原子的信号向高场位移至 $\delta_{\rm C}$ 172附近。 以化合物 109^[5]和化合物 95^[11]为例,二者结构的主 要差别在于化合物 109 在 C-4 位形成烯醚, 而化合 物 95 在 C-4 位则为烯醇基。在化合物 95 中 C-2、 C-4 与 C-3 的 δ_c 分别为 193.8、195.3、116.4; 而在 化合物 109 中, C-4 由于形成烯醚, 其化学位移值 向高场位移至 $\delta_{\rm C}$ 171.5, C-2、C-3 的 $\delta_{\rm C}$ 值分别为 194.8、123.8。在确定烯醇化的 1,3-二酮中的羰基在 C-2 与 C-4 的相对位置时, Zhang 等[37]总结出了一 条经验性规律,对于 A 型 PPBS 而言,当 C-1 与 C-5 的化学位移值相差约 21 时,羰基位于 C-2,烯醇基 位于 C-4; 当 2 者的化学位移值相差约 7 时, 羰基 位于 C-4, 烯醇基位于 C-2。

PPBS 由于含有多个手性中心,常常需要综合运用多种方法确定其立体构型。对于相对构型的确定可根据特定氢和/或碳的化学位移,以及偶合常数来判断。

大部分 PPBS 的基本母核中具有成桥的双环系统,这决定了其 C-1 和 C-5 位上的氢和侧链位于 e 键^[32,46,52,57,61]。

绝大多数 PPBS 的 C-7 为手性碳,关于确定 C-7 构型的文献报道很多,确定其主要有以下3种方法。 (1) 根据 C-7 的化学位移值: 当 δ_C 41.0~44.0 时, H-7 位于 a 键; 当 δ_C 46.0~48.0 时, H-7 位于 e 键^[43,56,99]。 (2) 根据 H-6 与 H-7 的偶合常数:由于磁各向异性, 2个 H-6 的化学位移值通常是 H-6ax 的化学位移值 较小。当 H-6ax 与 H-7 的偶合常数大于 9 Hz (通常 为10~13 Hz)时, H-6ax 与H-7 处于反式双直立的 位置,因而可以推断 H-7 处于 a 键上;当 H-6ax 与 H-7的偶合常数不超过8Hz(通常为7~8Hz)时, H-7 处于 e 键上。在典型的环己烷衍生物中,以椅 式为优势构象,邻位偶合常数 Jaa 多在 10~12 Hz, J_{ae}≈J_{ee}多在 2~5 Hz。可见,当 H-7 处于 a 键上时, H-7 与 H-6ax 的偶合常数与典型环己烷衍生物的数 值相近;而当H-7处于e键上时,两者则相差较大。 这主要是由于 C-7 构型不同时, PPBS 基本骨架中 的双环系统的优势构象不同,如化合物 77 (H-7 处 于 a 键)的优势构象为椅式,而化合物 86 (H-7 处 于e键)的优势构象则由椅式和扭船式共同构成[67]。 (3) 根据 C-8 上角甲基的化学位移值: 当 C-8 上处 于 a 键和 e 键上角甲基的 δ_c 26~28、22~25 时, 提示 C-7 上的侧链处于 a 键; 当 C-8 上处于 a 键和 e 键上角甲基的 δ_c 15~17、22~24 时,提示 C-7 上 的侧链处于 e 键。这主要是由于当 C-7 上的侧链处 于 e 键时,该取代基与 C-8 上处于 a 键的甲基在空 间上非常接近,产生了 γ -效应^[98-99]。

对于 C-6 为亚甲基, C-7 位的侧链是异戊烯基, C-8 上连有 2 个角甲基的 A 型和 C 型 PPBS 而言, 当含有 C-6 的饱和环为椅式构象、C-7 位的异戊烯 基为 exo 型时, C-6 上 2 个氢的化学位移值之差大 约为 0.5, C-8 上 2 个角甲基的碳化学位移相差约为 7.7, C-7 的 $\delta_{\rm C}$ 43; 当含有 C-6 的饱和环为椅式构象、 C-7 位的异戊烯基为 endo 型时, C-6 上的 2 个氢的 化学位移值相差大约为 0.2, C-8 上 2 个角甲基的碳 化学位移相差约为 4.0, C-7 的 $\delta_{\rm C}$ 48^[37]。

通常采用计算电子圆二色谱(electrostatic circular dichroism, ECD)法确定 PPBS 的绝对构型,将实测的 ECD 谱与在相应水平下计算得到的 ECD 谱对比,当两者在相应波长下的 Cotton 效应一致时,可认为样品分子的立体构型与分子模型的立体构型 相同^[51,92]。此外,对于存在手性仲醇碳的二苯甲酮 衍生物,也有采用莫舍酯法确定二苯甲酮衍生物碳 绝对构型的^[47,51]。

4 提取分离

藤黄属植物二苯甲酮衍生物的提取分离常采用 的方法是:(1)主要采用浸渍法和回流法提取,用 丙酮[37,48,63,75]、甲醇[23]、乙醇[37,90]、二氯甲烷[38]、 氯仿[38]、醋酸乙酯[61]等为提取溶剂。有时在提取之 前还需要用小极性溶剂(如正己烷)脱脂[25]。(2)有 液液萃取和固相萃取2种方法对提取物进行粗分。 萃取通常是用水悬浮提取物后,依次使用石油醚、 二氯甲烷、醋酸乙酯和正丁醇等溶剂萃取。根据具 体的实验需要,可以灵活地采用适当数量与种类的 有机溶剂萃取。如 Gao 等^[48]则直接用二氯甲烷萃 取。对于难以水混悬,或容易发生乳化现象的样品, 则可以考虑使用固相萃取或硅胶柱色谱等方法对提 取物进行粗分。如 Minami 等^[23]将样品用硅藻土拌 样后,依次使用正己烷、二氯甲烷、醋酸乙酯和甲 醇洗脱; Zhang 等^[37]将样品用硅胶拌样后, 用三氯 甲烷-甲醇-丙酮三元溶剂系统梯度洗脱。(3)样品经 过上述处理后,综合运用硅胶柱色谱、葡聚糖凝胶 色谱、制备型高效液相色谱等色谱技术,实现样品 的分离纯化。

活性导向和结构导向的分离策略也应用于二苯 甲酮衍生物的研究。活性导向分离有利于快速、有 针对性地获得活性化合物,因此广泛应用于二苯甲 酮类化合物的分离^[21,58-59]。Liu 等^[50]将多花山竹子 枝的丙酮提取物用 D101 型大孔树脂以 60% 和 95% 的乙醇分别洗脱,得到的95%乙醇洗脱部位,再用 硅胶柱色谱粗分,得到组分 A~I。分别测定这些组 分对宫颈癌 HeLa-C3 细胞(经过基因工程处理,能 够用于检测涉及半胱氨酸蛋白酶-3 激活的细胞凋 亡)的促细胞凋亡活性后发现组分 D、E、G 的活 性最强。进一步应用多种色谱技术从这3个组分中 分离得到了化合物 72、94、96、97、107 等,均对 HeLa-C3 细胞具有诱导细胞凋亡活性的化合物。 Williams 等[58]依次对长柱藤黄茎的醋酸乙酯和甲醇 提取物进行细胞毒活性筛选,对活性较强的醋酸乙 酯提取物进一步的活性跟踪分离,最终得到了2个 对人卵巢癌 A2780 细胞具有细胞毒活性的化合物 **73**、**84**。

但是,在实际工作中,往往由于活性物质含量 过低,难以实现有效分离,或活性物质性质不稳定 在实验过程中发生变化,或由于相关成分在发挥生 物活性时存在协同作用等原因,活性导向分离常常 会导致活性降低甚至丧失,而得不到活性强的化合 物。如 Williams 等^[58]在对 *G. brasiliensis* 的果皮进 行研究时发现,己烷粗提物的抗利什曼原虫活性高 于从中分离得到的9个成分的生物活性之和,提示 活性成分可能存在协同作用。

结构导向分离是根据某类化合物的结构特征与 波谱特征,利用 HPLC-DAD、LC-MS/MS 或 UPLC-OTOF/MS^E 等技术定向获取某类化合物, 甚至是新 化合物的一种研究策略。Li 等[92]对金丝李种子的乙 醇提取物用石油醚脱脂后,用硅胶色谱柱将其分为 9个流分,然后利用 UPLC-QTOF/MS^E技术在"MS 全扫描"和"MS^E实验"2个模式下,对每个流分 进行分析。根据分子式、诊断离子(m/z 177.02)以 及藤黄属植物中化学成分数据对比后,发现源自这 9个流分中的31个色谱峰可能是二苯甲酮衍生物, 其中19个色谱峰为已知的二苯甲酮衍生物,而另外 12 个色谱峰则由于在 MS^E 谱中观测到异戊烯基、 苯环的丢失的碎片离子以及 m/z 177.018 8(C9H5O4) 的诊断离子峰,提示其中很有可能含有二苯甲酮衍 生物。对这 12 个色谱峰进行跟踪分离,得到了 5 个新的二苯甲酮衍生物(125~128、136)。可见,

结构导向分离的优势在于"去重复化",有利于获得 新化合物。但遗憾的是,这5个化合物对人乳腺癌 MDA-MB-231、SKBR3、MCF-7细胞均不具有细胞 毒活性。

活性导向分离与结构导向分离各有所长,综合 运用2种研究策略,可以优势互补,得到更好的实 验结果。如 Xu 等[60]测试了云南藤黄的枝、叶和果 实粗提物的抗 HeLa-C3 细胞活性,发现果实的丙酮 粗提物活性最好,然后进一步对果皮和种子的粗提 物做活性筛选,发现果皮的丙酮提取物活性最好, 由此确定以果皮为实验材料。用硅胶柱色谱分离果 皮的丙酮提取物,依次以三氯甲烷、醋酸乙酯和丙 酮为洗脱剂,活性测定后发现三氯甲烷洗脱物的活 性最好。然后利用 UPLC/PDA/MS 分析三氯甲烷洗 脱物,并与该团队以前从该属植物中分离得到的二 苯甲酮类和双苯吡酮类化合物的相关数据(保留时 间、紫外光谱和质谱)对比,初步判断三氯甲烷洗 脱物中含有4个已知的化合物和3个可能是二苯甲 酮类或双苯吡酮类的"未知"化合物。通过活性跟 踪对三氯甲烷洗脱物展开了分离和纯化,只分离活 性较好的部位,最终得到了1个具有抗 HeLa-C3 细 胞活性的新的二苯甲酮衍生物(70)。

5 结语

天然的二苯甲酮衍生物由于其独特的结构以及 广泛的生物活性,尤其具有显著的抗肿瘤^[31]和抑菌 杀菌^[8-9]活性,受到广泛关注,具有广阔的开发应用 前景。藤黄属植物是天然二苯甲酮衍生物的主要来 源之一,有必要对该属植物展开深入研究^[100],通过 活性导向分离快速寻找活性成分,采用结构导向分 离定向获取该类化合物,从而高效发现更多结构新 颖、有活性的化合物,为藤黄属植物资源的开发利用 以及天然二苯甲酮衍生物的新药研发奠定科学基础。

利益冲突 所有作者均声明不存在利益冲突

参考文献

- 马婷,司马永康,马惠芬,等.云南省藤黄属植物的地 理分布及其区系特征 [J].云南大学学报:自然科学版, 2013,35(1):99-107.
- [2] 李西林,张红梅,谭红胜,等.中国藤黄属植物的资源 分布、分类与可持续利用 [J].世界中医药,2016,11(7): 1176-1179.
- [3] Ionta M, Silva G A F, Niero E L, *et al.* 7-Epiclusianone, a benzophenone extracted from *Garcinia brasiliensis* (Clusiaceae), induces cell cycle arrest in G₁/S transition in A549 cells [J]. *Molecules*, 2015, 20(7): 12804-12816.

- [4] Sales L, Pezuk J A, Borges K S, *et al.* Anticancer activity of 7-epiclusianone, a benzophenone from *Garcinia brasiliensis*, in glioblastoma [J]. *BMC Complement Altern Med*, 2015, 15(1): 393-400.
- [5] Neves J S, Coelho L P, Cordeiro R S B, et al. Antianaphylactic properties of 7-epiclusianone, a tetraprenylated benzophenone isolated from *Garcinia brasiliensis* [J]. *Planta Med*, 2007, 73(7): 644-649.
- [6] Cecilia F V S, Freitas L A S, Vilela F C, et al. Antinociceptive and anti-inflammatory properties of 7-epiclusianone, a prenylated benzophenone from *Garcinia* brasiliensis [J]. Eur J Pharmacol, 2011, 670: 280-285.
- [7] Matsumoto K, Akao Y, Kobayashi E, *et al.* Cytotoxic benzophenone derivatives from *Garcinia* species display a strong apoptosis-inducing effect against human leukemia cell lines [J]. *Biol Pharm Bull*, 2003, 26(4): 569-571.
- [8] Iinuma M, Tosa H, Tanaka T, et al. Antibacterial activity of some Garcinia benzophenone derivatives against methicillin-resistant Staphylococcus aureus [J]. Biol Pharm Bull, 1996, 19(2): 311-314.
- [9] Jackson D N, Yang L, Wu S, et al. Garcinia xanthochymus benzophenones promote hyphal apoptosis and potentiate activity of fluconazole against Candida albicans biofilms [J]. Antimicrob Agents Chemother, 2015, 59(10): 6032-6038.
- [10] Yang H, Figueroa M, To S, *et al.* Benzophenones and biflavonoids from *Garcinia livingstonei* fruits [J]. *J Agric Food Chem*, 2010, 58: 4749-4755.
- [11] 范翊民. 多花山竹子中 PPBS 类成分的分离与新型 Wnt 信号通路激活剂莪术醇的结构优化 [D]. 贵阳:贵州 大学, 2016.
- [12] Wu S B, Long C, Kennelly E J. Structural diversity and bioactivities of natural benzophenones [J]. *Nat Prod Rep*, 2014, 31(9): 1158-1174.
- [13] Ali S, Goundar R, Sotheeswaran S, et al. Benzophenones of Garcinia pseudoguttifera (Clusiaceae) [J]. Phytochemistry, 2000, 53(2): 281-284.
- [14] Spino C, Lal J, Sotheeswaran S, *et al.* Three prenylated phenolic benzophenones from *Garcinia myrtifolia* [J]. *Phytochemistry*, 1995, 38(1): 233-236.
- [15] Pailee P, Kuhakarn C, Sangsuwan C, et al. Anti-HIV and cytotoxic biphenyls, benzophenones and xanthones from stems, leaves and twigs of *Garcinia speciosa* [J]. *Phytochemistry*, 2018, 147: 68-79.
- [16] Huang Y L, Chen C C, Chen Y J, *et al.* Three xanthones and a benzophenone from *Garcinia mangostana* [J]. *J Nat Prod*, 2001, 67(7): 903-906.
- [17] Jamila N, Khairuddean M, Yaacob N S, et al. Cytotoxic

benzophenone and triterpene from *Garcinia hombroniana* [J]. *Bioorg Chem*, 2014, 54: 60-67.

- [18] Mian J V Y, Lian E G C, Aspollah S M, et al. Benzophenone constituents from the roots of *Garcinia* eugenifolia [J]. Res J Chem Environ, 2012, 16(1): 36-39.
- [19] Chiang Y M, Kuo Y H, Oota S, *et al.* Xanthones and benzophenones from the stems of *Garcinia multiflora* [J]. *J Nat Prod*, 2003, 66(8): 1070-1073.
- [20] Jiang H Z, Quan X F, Tian W X, et al. Fatty acid synthase inhibitors of phenolic constituents isolated from *Garcinia* mangostana [J]. Bioorg Med Chem Lett, 2010, 20: 6045-6047.
- [21] Jantan I, Saputri F C. Benzophenones and xanthones from Garcinia cantleyana var. cantleyana and their inhibitory activities on human low-density lipoprotein oxidation and platelet aggregation [J]. Phytochemistry, 2012, 80: 58-63.
- [22] Akoro S M, Aiyelaagbe O O, Onocha P A, et al. Gakolanone: A new benzophenone derivative from Garcinia kola Heckel stem-bark [J]. Nat Prod Res, 2018, 34(2): 241-250.
- [23] Minami H, Hamaguchi K, Kubo M, et al. A benzophenone and a xanthone from Garcinia subelliptica [J]. Phytochemistry, 1998, 49(6): 1783-1785.
- [24] Fouotsa H, Lannang A M, Dzoyem J P, et al. Antibacterial and antioxidant xanthones and benzophenone from *Garcinia smeathmannii* [J]. Planta Med, 2015, 81(7): 594-599.
- [25] See I, Ee G C L, Teh S S, *et al.* Two new chemical constituents from the stem bark of *Garcinia mangostana* [J]. *Molecules*, 2014, 19(6): 7308-7316.
- [26] Rao A V R, M R Sarma, K Venkataraman, et al. A benzophenone and xanthone with unusual hydroxylation patterns from the heartwood of *Garcinia pedunculata* [J]. *Phytochemistry*, 1974, 13(7): 1241-1244.
- [27] Minami H, Kinoshita M, Fukuyama Y, et al. Antioxidant xanthones from Garcinia subelliptica [J]. Phytochemistry, 1994, 36(2): 501-506.
- [28] Muriithi E, Gomotsang B M, Majinda R R T. Benzophenone derivatives from *Garcinia livingstonei* and their antioxidant activities [J]. *Phytochemistry Lett*, 2016, 18: 29-34.
- [29] Karanjgoakar C G, Rao A V R, Venkataraman K, *et al.* The constitution of xanthochymol and isoxanthochymol
 [J]. *Tetrahedron Lett*, 1973, 14(50): 4977-4980.
- [30] Han Q B, Tian H L, Yang N Y, et al. Polyprenylated xanthones from *Garcinia lancilimba* showing apoptotic effects against HeLa-C3 cells [J]. Chem Biodiversity, 2010, 5(12): 2710-2717.
- [31] Ito C, Itoigawa M, Miyamoto Y, et al. Polyprenylated

benzophenones from *Garcinia assigu* and their potential cancer chemopreventive activities [J]. *J Nat Prod*, 2003, 66(2): 206-209.

- [32] Nilar Nguyen L H D, Venkatraman G, Sim K Y, et al. Xanthones and benzophenones from Garcinia griffithii and Garcinia mangostana [J]. Phytochemistry, 2005, 66(14): 1718-1723.
- [33] Chen J J, Ting C W, Hwang T L, et al. Benzophenone derivatives from the fruits of *Garcinia multiflora* and their anti-inflammatory activity [J]. J Nat Prod, 2009, 72(2): 253-258.
- [34] Wang Z Q, Li X Y, Hu D B, et al. Cytotoxic garcimultiflorones K-Q, lavandulyl benzophenones from *Garcinia multiflora* branches [J]. *Phytochemistry*, 2018, 152: 82-90.
- [35] Sriyatep T, Maneerat W, Sripisut T, *et al.* Cowabenzophenones A and B, two new tetracyclo [7.3. 3.3^{3,11}.0^{3,7}] tetradecane-2,12,14-trione derivatives, from ripe fruits of *Garcinia cowa* [J]. *Fitoterapia*, 2014, 92: 285-289.
- [36] Ting C W, Hwang T L, Chen I S, *et al.* Garcimultiflorone G, a novel benzoylphloroglucinol derivative from *Garcinia multiflora* with inhibitory activity on neutrophil pro-inflammatory responses [J]. *Chem Biodivers*, 2014, 11(5): 819-824.
- [37] Zhang L J, Chiou C T, Cheng J J, et al. Cytotoxic polyisoprenyl benzophenonoids from *Garcinia subelliptica* [J]. J Nat Prod, 2010, 73(4): 557-562.
- [38] Wu C C, Lu Y H, Wei B L, *et al.* Phloroglucinols with prooxidant activity from *Garcinia subelliptica* [J]. J Nat Prod, 2008, 71(2): 246-250.
- [39] Wu C C, Weng J R, Won S J, et al. Constituents of the pericarp of *Garcinia subelliptica* [J]. J Nat Prod, 2005, 68(7): 1125-1127.
- [40] Baggett S, Protiva P, Mazzola E P, et al. Bioactive benzophenones from *Garcinia xanthochymus* fruits [J]. J Nat Prod, 2005, 68(3): 354-360.
- [41] Youn U J, Sripisut T, Miklossy G, et al. Bioactive polyprenylated benzophenone derivatives from the fruits extracts of *Garcinia xanthochymus* [J]. Bioorg Med Chem Lett, 2017, 27: 3760-3765.
- [42] Lyles J T, Negrin A, Khan S I, et al. In vitro antiplasmodial activity of benzophenones and xanthones from edible fruits of Garcinia species [J]. Planta Med, 2014, 80: 676-681.
- [43] Xia Z X, Zhang D D, Liang S, et al. Bioassay-guided isolation of prenylated xanthones and polycyclic acylphloroglucinols from the leaves of Garcinia

nujiangensis [J]. J Nat Prod, 2012, 75: 1459-1464.

- [44] Kaur R, Chattopadhyay S K, Tandon S, *et al.* Large scale extraction of the fruits of *Garcinia indica* for the isolation of new and known polyisoprenylated benzophenone derivatives [J]. *Ind Crops Prod*, 2012, 37(1): 420-426.
- [45] Krishnamurthy N, Lewis Y S, Ravindranath B. On the structures of garcinol, isogarcinol and camboginol [J]. *Tetrahedron Lett*, 1981, 22(8): 793-796.
- [46] Ngameni B, Fotso G W, Ngachussi E, et al. Hemisynthesis and spectroscopic characterization of two novel *O*-allylated benzophenones from *Garcinia punctata* Oliv. (Clusiaceae) [J]. Asian J Chem, 2014, 26(20): 6943-6949.
- [47] Zhang H, Tao L, Fu W W, et al. Prenylated benzoylphloroglucinols and xanthones from the leaves of Garcinia oblongifolia with antienteroviral activity [J]. J Nat Prod, 2014, 77(4): 1037-1046.
- [48] Gao X M, Yu T, Lai F S F, et al. Novel polyisoprenylated benzophenone derivatives from Garcinia paucinervis [J]. Tetrahedron Lett, 2010, 51(18): 2442-2446.
- [49] Nguyen H D, Trinh B T D, Nguyen L H D. Guttiferones Q-S, cytotoxic polyisoprenylated benzophenones from the pericarp of *Garcinia cochinchinensis* [J]. *Phytochemistry Lett*, 2011, 4(2): 129-133.
- [50] Liu X, Yu T, Gao X M, *et al.* Apoptotic effects of polyprenylated benzoylphloroglucinol derivatives from the twigs of *Garcinia multiflora* [J]. *J Nat Prod*, 2010, 73(8): 1355-1359.
- [51] Zhang H, Zhang D D, Lao Y Z, *et al.* Correction to cytotoxic and anti-inflammatory prenylated benzoylphloroglucinols and xanthones from the twigs of *Garcinia esculenta* [J]. *J Nat Prod*, 2014, 77(77): 1700-1707.
- [52] Trisuwan K, Ritthiwigrom T. Benzophenone and xanthone derivatives from the inflorescences of *Garcinia cowa* [J]. *Arch Pharm Res*, 2012, 35(10): 1733-1738.
- [53] Masullo M, Bassarello C, Suzuki H, et al. Polyisoprenylated benzophenones and an unusual polyisoprenylated tetracyclic xanthone from the fruits of *Garcinia cambogia* [J]. J Agric Food Chem, 2008, 56(13): 5205-5210.
- [54] Merza J, Mallet S, Litaudon M, et al. New cytotoxic guttiferone analogues from Garcinia virgata from New Caledonia [J]. Planta Med, 2006, 72(1): 87-89.
- [55] Feng C, Huang S X, Gao X M, et al. Characterization of proapoptotic compounds from the bark of *Garcinia* oblongifolia [J]. J Nat Prod, 2014, 77(5): 1111-1116.
- [56] Xu G, Kan W L T, Zhou Y, *et al.* Cytotoxic acylphloroglucinol derivatives from the twigs of *Garcinia cowa* [J]. *J Nat Prod*, 2010, 73(2): 104-108.

- [57] Rubio O C, Padron A, Castro H V, et al. Aristophenones A and B. A new tautomeric pair of polyisoprenylated benzophenones from *Garcinia aristate* [J]. J Nat Prod, 2001, 64: 973-975.
- [58] Williams R B, Hoch J, Glass T E, *et al.* A novel cytotoxic guttiferone analogue from the Suriname Rainforest [J]. *Planta Med*, 2003, 69: 864-866.
- [59] Huang S X, Feng C, Zhou Y, et al. Bioassay-guided isolation of xanthones and polycyclic prenylated acylphloroglucinols from *Garcinia oblongifolia* [J]. J Nat Prod, 2009, 72(1): 130-135.
- [60] Xu G, Feng C, Zhou Y, et al. Bioassay and ultraperformance liquid chromatography/mass spectrometry guided isolation of apoptosis-inducing benzophenones and xanthone from the pericarp of *Garcinia yunnanensis* Hu [J]. J Agric Food Chem, 2008, 56(23): 11144-11150.
- [61] Hamed W, Brajeul S, Betzer F M, *et al.* Oblongifolins A-D, polyprenylated benzoylphloroglucinol derivatives from *Garcinia oblongifolia* [J]. *J Nat Prod*, 2006, 69(5): 774-777.
- [62] Boonyong C, Pattamadilok C, Suttisri R, et al. Benzophenones and xanthone derivatives from *Garcinia* schomburgkiana induce P-glycoprotein overexpression in human colorectal Caco-2 cells via oxidative stress-mediated mechanisms [J]. *Phytomedicine*, 2017, 27: 8-14.
- [63] Gao X M, Yu T, Lai F S F, et al. Identification and evaluation of apoptotic compounds from *Garcinia* paucinervis [J]. Bioorg Med Chem, 2010, 18(14): 4957-4964.
- [64] 沈杰,杨峻山.云南山竹子中的一个新奇的苯甲酮类 化合物 [J]. 化学学报,2007,65(16):1675-1678.
- [65] Masullo M, Menegazzi M, Micco S D, *et al.* Direct interaction of garcinol and related polyisoprenylated benzophenones of *Garcinia cambogia* fruits with the transcription factor STAT-1 as a likely mechanism of their inhibitory effect on cytokine signaling pathways [J]. *J Nat Prod*, 2014, 77(3): 543-549.
- [66] Pereira I O, Marques M J, Pavan A L R, et al. Leishmanicidal activity of benzophenones and extracts from *Garcinia brasiliensis* Mart. fruits [J]. *Phytomedicine*, 2010, 17: 339-345.
- [67] Naldoni F J, Claudino A L R, J W Cruz J, et al. Antimicrobial activity of benzophenones and extracts from the fruits of *Garcinia brasiliensis* [J]. J Med Food, 2009, 12(2): 403-407.
- [68] Magadula J J, Kapingu M C, Bezabih M, et al. Polyisoprenylated benzophenones from *Garcinia semseii* (Clusiaceae) [J]. *Phytochem Lett*, 2008, 1(4): 215-218.

- [69] Gustafson K R, Blunt J W, Munro M H G, et al. The guttiferones, HIV-inhibitory benzophenones from Symphonia globullifera, Garcinia livingstonei, Garcinia ovalifolia and Clusia rosea [J]. Tetrahedron, 1992, 48(46): 10093-10102.
- [70] Terrazas P M, Marques E D S, Mariano L N B, et al. Benzophenone guttiferone A from *Garcinia achachairu* Rusby (Clusiaceae) presents genotoxic effects in different cells of mice [J]. *PLoS One*, 2013, 8(11): e76485.
- [71] Lannang A M, Komguem J, Ngninzeko F N, et al. Antioxidant benzophenones and xanthones from the root bark of *Garcinia smeathmannii* [J]. Bull Chem Soc Ethiop, 2006, 20(2): 247-252.
- [72] Kuete V, Komguem J, Beng V P, et al. Antimicrobial components of the methanolic extract from the stem bark of *Garcinia smeathmannii* Oliver (Clusiaceae) [J]. S Afr J Bot, 2007, 73(3): 347-354.
- [73] Herath K, Jayasuriya H, Ondeyka J G, et al. Guttiferone I, a new prenylated benzophenone from *Garcinia humilis* as a liver X receptor ligand [J]. J Nat Prod, 2005, 68(4): 617-619.
- [74] Masullo M, Bassarello C, Bifulco G, *et al.* Polyisoprenylated benzophenone derivatives from the fruits of *Garcinia cambogia* and their absolute configuration by quantum chemical circular dichroism calculations [J]. *Tetrahedron*, 2010, 66(1): 139-145.
- [75] Han Q B, Yang N Y, Tian H L, et al. Xanthones with growth inhibition against HeLa cells from Garcinia xipshuanbannaensis [J]. Phytochemistry, 2008, 69(11): 2187-2192.
- [76] Roux D, Hadi H A, Thoret S, *et al.* Structure-activity relationship of polyisoprenyl benzophenones from *Garcinia pyrifera* on the tubulin/microtubule system [J]. J Nat *Prod*, 2000, 63(8): 1070-1076.
- [77] Kumar S, Chattopadhyay S K. High-performance liquid chromatography and LC-ESI-MS method for the identification and quantification of two biologically active polyisoprenylated benzophenones xanthochymol and isoxanthochymol in different parts of *Garcinia indica* [J]. *Biomed Chromatogr*, 2007, 21(2): 139-163.
- [78] Hussain R A, Waterman P G. Lactones, flavonoids and benzophenones from *Garcinia conrauana* and *Garcinia mannii* [J]. *Phytochemistry*, 1982, 21(6): 1393-1396.
- [79] Kumar S, Chattopadhyay S K, Darokar M P, et al. Cytotoxic activities of xanthochymol and isoxanthochymol substantiated by LC-MS/MS [J]. Planta Med, 2007, 73(14): 1452-1456.
- [80] Waterman P G, Crichton E G. Xanthones, benzophenones

and triterpenes from the stem bark of *Garcinia ovalifolia* [J]. *Planta Med*, 1980, 40(12): 351-355.

- [81] Ting C W, Hwang T L, Chen I S, et al. A new benzoylphloroglucinol derivative with an adamantyl skeleton and other constituents from *Garcinia multiflora*: effects on neutrophil pro-inflammatory responses [J]. *Chem Biodiversity*, 2012, 9(1): 99-105.
- [82] Shan W G, Lin T S, Yu H N, et al. Polyprenylated xanthones and benzophenones from the bark of *Garcinia* oblongifolia [J]. Helv Chim Acta, 2012, 95(8): 1442-1448.
- [83] 余辅松. 岭南山竹子树皮化学成分研究 [D]. 苏州: 苏州大学, 2013.
- [84] Kumar S, Sharma S, Chattopadhyay S K. Highperformance liquid chromatography and LC-ESI-MS method for identification and quantification of two isomeric polyisoprenylated benzophenones isoxanthochymol and camboginol in different extracts of *Garcinia* species [J]. *Biomed Chromatogr*, 2009, 23: 888-907.
- [85] Rao A V R, Venkatswamy G, Pendse A D. Camboginol and cambogin [J]. *Tetrahedron Lett*, 1980, 21(20): 1975-1978.
- [86] Sahu A, Das B, Chatterjee A. Polyisoprenylated benzophenones from *Garcinia pedunculata* [J]. *Phytochemistry*, 1989, 28(4): 1233-1235.
- [87] Jia Y W, Jiang J W, Lu X Y, *et al.* Garcinol suppresses RANKL-induced osteoclastogenesis and its underlying mechanism [J]. *J Cell Physiol*, 2018, 234(5): 7498-509.
- [88] Hartati S, Soemiati A, Wang H B, et al. A novel polyisoprenyl benzophenone derivative from Garcinia eugeniaefolia [J]. J Asian Nat Prod Res, 2008, 10(6): 509-513.
- [89] Chien S C, Chyu C F, Chang I S, et al. A novel polyprenylated phloroglucinol, garcinialone, from the roots of *Garcinia multiflora* [J]. *Tetrahedron Lett*, 2008, 49(50): 5276-5278.
- [90] 李慧, 杨先会, 王宁, 等. 岭南山竹子化学成分的研究

[J]. 时珍国医国药, 2012, 23(6): 1353-1355.

- [91] Chen Y, Gan F, Jin S, *et al.* Adamantyl derivatives and rearranged benzophenones from *Garcinia xanthochymus* fruits [J]. *RSC Adv*, 2017, 7(28): 17289-17296.
- [92] Li P, Senthilkumar H A, Figueroa M, et al. UPLC-QTOFMS^E-guided dereplication of the endangered Chinese species *Garcinia paucinervis* to identify additional benzophenone derivatives [J]. J Nat Prod, 2016, 79: 1619-1627.
- [93] Thoison O, Cuong D D, Gramain A, et al. Further rearranged prenylxanthones and benzophenones from Garcinia bracteata [J]. Tetrahedron, 2005, 61(35): 8529-8535.
- [94] Weng J R, Tsao L T, Wang J P, *et al.* Anti-inflammatory phloroglucinols and terpenoids from *Garcinia subelliptica*[J]. *J Nat Prod*, 2004, 67(11): 1796-1799.
- [95] Hussain R A, Owegby A G, Parimoo P, et al. Kolanone, a novel polyisoprenylated benzophenone with antimicrobial properties from the fruit of *Garcinia kola* [J]. *Planta Med*, 1982, 44(2): 78-81.
- [96] Iinuma M, Tosa H, Ito T, *et al.* Three new benzophenonexanthone dimers from the root of *Garcinia dulcis* [J]. *Chem Pharm Bull*, 1996, 44(9): 1744-1747.
- [97] Beerhues L, Liu B. Biosynthesis of biphenyls and benzophenones - evolution of benzoic acid-specific type III polyketide synthases in plants [J]. *Phytochemistry*, 2009, 70(15/16): 1719-1727.
- [98] Rubio O C, Piccinelli A L, Rastrelli L. Chemistry and biological activity of polyisoprenylated benzophenone derivatives [J]. *Stud Nat Prod Chem*, 2005, 32(5): 671-720.
- [99] Piccinelli A L, Rubio O C, Chica M B, et al. Structural revision of clusianone and 7-epi-clusianone and anti-HIV activity of polyisoprenylated benzophenones [J]. *Tetrahedron*, 2005, 61(34): 8206-8211.
- [100] 张俊艳, 韩英梅, 常允平. 藤黄属植物的化学成分和药 理作用研究进展 [J]. 现代药物与临床, 2012, 27(3): 297-303.

[责任编辑 崔艳丽]