

MS / MS 技术在确定清香桂碱 A 和 A₁ 混晶结构中的应用

邱明华 聂瑞麟* 周俊

(中国科学院昆明植物研究所植物化学开放研究实验室, 昆明 650204)

摘要 清香桂 (*Sarcococca ruscifolia*) 植物中得到一个清香桂碱 A 和 A₁ 的共晶, 我们通过化学及光谱方法确定了清香桂碱 A₁ 及 B 的化学结构, 并用 MS / MS 技术证实了这个混晶的结构。这几个生物碱的结构为, 碱 A (1) 为 $\triangle^{14,16}-3\alpha$ -二甲胺孕甾二烯; 碱 A₁ (2) 为 $\triangle^{16}-3\alpha$ -甲基甲酰胺孕甾烯; 碱 B (5) 为 $\triangle^{16}-3\alpha$ -二甲胺孕甾烯-20-酮。

关键词 清香桂; 富贵草生物碱; 清香桂碱 A, A₁ 和 B; MS / MS 技术

APPLICATION OF FAB-MS / MS TECHNIQUE IN STRUCTURAL DETERMINATION OF SARCORUCININE A AND A₁

QIU Ming-Hua, NIE Rui-Lin, ZHOU Jun

(Laboratory of Phytochemistry, Kunming Institute of Botany, Academia Sinica, Kunming 650204)

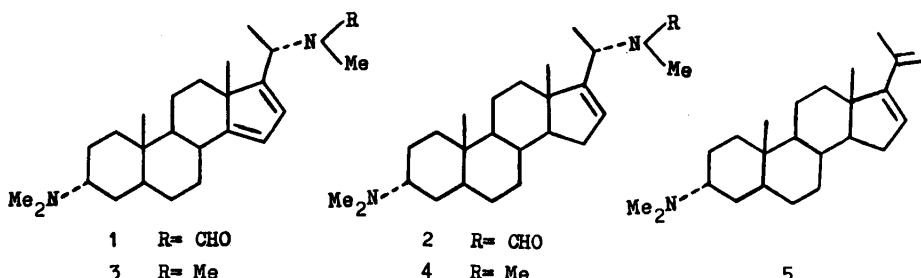
Abstract From *Sarcococca ruscifolia*, the mixed crystal of sarcorucinine A and A₁ were obtained, but was very difficult in separating. The structure of sarcorucinine A was determined by X-ray analysis for the mixed crystal. Compounds 3 and 4 were isolated from the reduction of mixed crystal with LiAlH₄, and their structures were elucidated on the basis of the interpretation of MS, IR, ¹H, and ¹³C NMR spectra. Thus, the structure of sarcorucinine A₁ could be deduced as $\triangle^{16}3\alpha$ -dimethylamino-20 α -methylmethylenido-pregnene (2), and was further confirmed by FAB-MS / MS spectra. The structure of the sarcorucinine B was deduced by using the same spectroscopic analysis. The present paper deals with the application of FAB-MS / MS technique in structural elucidation of sarcorucinine A, A₁ and structural elucidation of sarcorucinine B.

Key words *Sarcococca ruscifolia*; Pachysandra alkaloid; Sarcorucinine A, A₁ and B; MS / MS technique

从清香桂 (*Sarcococca ruscifolia* Stapf) 植物中得到的晶体清香桂碱 A, TLC 方

法检查常为单一斑点，而¹³C NMR 数据的分析使我们怀疑它是否为不饱和同系物的混晶；借助于X-晶体衍射分析，确定了碱A的化学结构。在前报⁽¹⁾ 我们简要报道了X-晶体衍射分析的结果。为了完整归宿碱A的¹H NMR和¹³C NMR谱，我们又进一步对碱A混晶作了一些研究。首先用高压液相色谱分析，证实了碱A中还混有另一个结构相近的化合物，但因难于分离，只好将碱A用LiAlH₄还原，从反应产物通过TLC分离到两个产物3和4。我们用光谱方法，并通过与X-晶体衍射的结果比较，确定了3和4两个还原产物的结构。由此反推，与碱A混晶的生物碱是碱A₁(2)，从它们混合的¹H和¹³C NMR光谱，可将碱A和A₁的¹H、¹³C化学位移数据一一指定。为了进一步证实碱A(1)中混有碱A₁(2)，我们取用于X-晶体衍射的样品，用FAB-MS/MS技术进一步作了证实。本文将报道混晶碱A和A₁的光谱分析及另一个生物碱清香桂碱B的结构确定，并介绍MS/MS技术在分析这个混晶质谱中的应用。

LiAlH₄还原物3, mp 155—159℃。其质谱出现分子离子峰m/z 370, 提示分子式为C₂₅H₄₂N₂；基峰m/z 84(100)及110(11), 72(22), 58(17)这些特征的碎片⁽²⁾，提示3为具有3-NMe₂, 20-NMe₂的孕甾生物碱。¹³C NMR中，烯碳信号δ161.00(C), 117.51(CH), 156.08(C), 126.05(CH) ppm及¹H NMR中烯氢信号δ5.81(brs), 6.34(brs) ppm表明分子中有两个双键，而UV在λ261—262 nm的吸收示环内共轭双键的存在，与碱A的X-晶体衍射结果比较，化合物3为碱A的还原物，其结构可定为：△^{14,16}-3α-二甲胺-20α-二甲胺孕甾二烯(△^{14,16}-3α-dimethylamino-20α-dimethylamino-pregnadiene)。于是可指定出3的¹H和¹³C NMR数据(表1)。



LiAlH₄还原物4, 其质谱出现分子离子峰m/z 372, 提示分子式为C₂₅H₄₄N₂，也出现基峰m/z 84(100), 110(15), 72(24)这些特征碎片，指出4为具有3-NMe₂, 20-NMe₂型孕甾生物碱；与3比较仅差两个氢原子。¹H NMR中，甲基信号δ0.82(s), 0.85(s), 1.17(d, J=6.7 Hz) ppm相应于19, 18, 21-甲基，有一烯氢信号出现在δ5.65(brs) ppm。¹³C NMR中烯碳信号δ156.24(C), 126.64(CH) ppm提示分子中仅有一个双键，与质谱结果吻合；而从化学位移上看，也可推知双键出现在16(17)位，从碱A与碱A₁混晶的情况看，这个推想也符合这些现象。因而化合物4的结构确定为：△¹⁶-3α-二甲基-20α-二甲胺孕甾烯(△¹⁶-3α-dimethylamino-20α-dimethylamino-pregnene)。

确定了还原物3和4的化学结构以后，反过来，我们可以推想碱A中混有少量

表 1 化合物 1—5 的 ¹³C 化学位移Table 1 ¹³C NMR chemical shifts of compounds 1—5

C	1	2	3	4	5
1	33.48	32.89	33.48	32.86	32.83
2	29.42	29.42	29.52	29.72	31.84
3	61.37	61.58	61.66	62.11	61.57
4	31.87	31.72	31.52	31.77	32.10
5	39.35	39.79	39.39	39.77	39.71
6	28.47	28.41	28.47	28.72	28.60
7	24.99	24.99	24.69	24.60	24.89
8	35.45	35.51	35.66	34.18	33.46
9	58.07	58.29	58.23	57.50	54.73
10	36.37	36.37	36.66	36.40	36.30
11	20.47	20.47	20.76	20.68	20.60
12	36.75	36.01	36.49	31.20	34.80
13	54.24	45.50	53.70	46.96	46.36
14	163.29*	54.73	161.00*	54.69	56.50
15	116.77	36.37	117.51	34.72	31.80
16	128.13	127.83	126.05	124.64	144.12
17	152.63*	152.83	156.08*	156.24	155.67
18	19.08	17.36	19.13	16.40	15.90
19	12.22	12.09	12.29	12.16	12.02
20	50.79	51.00	57.30	59.36	196.51
21	18.52	17.07	18.61	16.11	27.00
20-NMe	25.68	25.68	41.93	42.27	
CHO	162.30	162.10			
3-NMe ₂	43.80	43.80	43.64	43.65	43.76

* 可互换。指定依据 DEPT。

碱 A₁，这两个生物碱由于结构相近，形成混晶。从而 X-晶体衍射的结果给出清香桂碱 A (1) 的结构；而混在其中的少量碱 A₁ (2) 则未引起注意（也可能单晶挑选中正好 A 被挑出）。以碱 A 和碱 A₁ 的混晶来解释原来让人困惑的 ¹H NMR 和 ¹³C NMR 谱，很快就能找到这些信号的归属了。我们将 ¹H 和 ¹³C NMR 数据完整指定列于实验部分和表 1。

为了证实对混晶认识的可靠性，我们进一步做了 HRMS 谱及 MS / MS 技术。HRMS 中基峰分子离子碎片 m/z 384.31 指明分子式为：C₂₅H₄₀N₂O。而另一强峰 m/z (%) 386.55 (34) 示分子式为 C₂₅H₄₂N₂O。而对于这个混晶用 MS / MS 技术得到质谱，则更容易断定碱 A 中混着碱 A₁。图 1a 是碱 A 和 A₁ (1 和 2) 混晶的

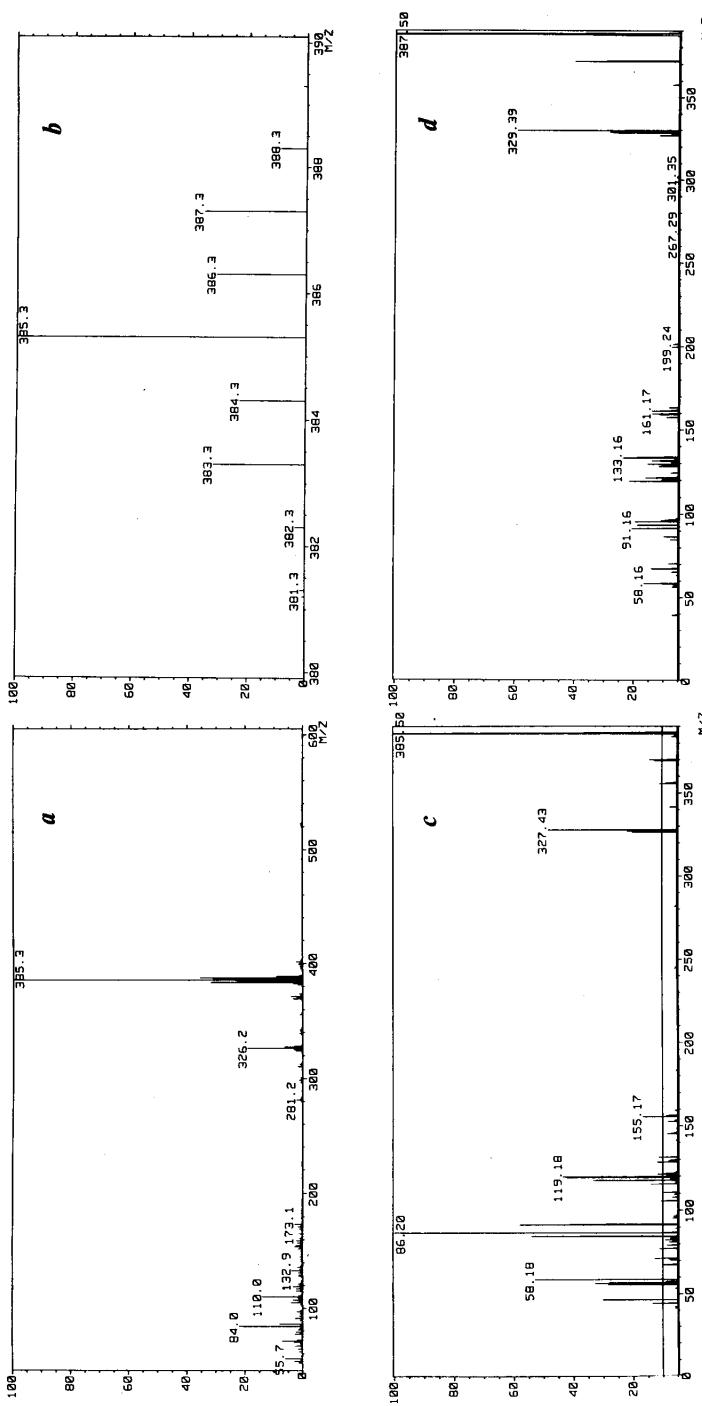


图1 混晶(1和2)的FAB-MS/MS谱
Fig. 1 FAB-MS/MS of mixed crystal (1 and 2)

FAB-MS 谱, 基峰 m/z 385.30 是碱 A 的 M^++1 碎片形成的, 展宽 m/z 380—390 的信号(图 1b), 就可以看到碱 A₁ 的 M^++1 的碎片峰 m/z 387.30。为便于从碱 A 和 A₁ 的质谱比较这两个化合物结构之间的差别, 我们试图从混晶中碱 A 和碱 A₁ 各自的 M^++1 碎片峰用 MS / MS 技术得到它们的质谱, 从而了解纯碱 A 和碱 A₁ 的分子信息。图 1c 就是混晶中 M^++1 的碎片 m/z 385.30 的 MS / MS 谱, 这个质谱来源于原谱中碱 A 的 M^++1 的 FAB-MS 碎片, 由此失去支链上 $N=(\text{CHO}, \text{CH}_3)$ 基团就出现强峰 m/z 327.43 (42), 而 MS / MS 谱中有 M^+ 峰, 也出现有 $M^+-\text{CH}_3$ 的峰 m/z 369.39。图 1d 则为原 FAB-MS 谱中碱 A₁ 的 M^++1 峰 m/z 387.50 的 MS / MS 谱, 基峰为 m/z 387.51 (M^++1), 强峰 m/z 329.39 是 M^++1 峰失去 $N=(\text{CHO}, \text{CH}_3)$ 的碎片, 亦出现 M^+ 峰及碎片 m/z 371.38 (47) ($M^+-\text{CH}_3$)。由 MS / MS 谱可比较碱 A 和 A₁ 之间差异仅为两个氢, 而且这个差异出现在甾核上, 这样证实了碱 A 中混有碱 A₁ 的推想。由于 FAB-MS 中的 M^++1 峰再次做质谱, 使得 MS / MS 谱中甾核部分的裂解方式与原分子的裂解方式不尽相同, 仅靠这两个谱图很难找出规律, 我们也就不再解析甾核部分裂解的碎片。但总的说来, MS / MS 技术在推测混晶中不同组分的结构是相当有用的。

清香桂碱 B, mp 168—170°C. 其质谱出现分子离子峰 M^+ 在 m/z 343, 再结合 ^{13}C NMR 和 DEPT 数据, 可推出分子式 $\text{C}_{23}\text{H}_{37}\text{NO}$, 还出现孕甾生物碱的特征碎片 m/z 110 (40), 84 (100), 58 (9) 提示 $3-\text{NMe}_2$ 基团的存在, 而碎片 m/z 300 则指出是 $M^+-\text{O}=\text{C}-\text{CH}_3$ 产生的。从 ^1H NMR 看, 有一烯氢在 δ 6.69 (brs) ppm, 而 NMe_2 出现在 δ 2.31 (s) ppm, 三个甲基单峰 0.88 (s), 0.84 (s), 2.22 (s) ppm, 前两个可指定为 $18,19-\text{CH}_3$, 而后一个只能推测是 $21-\text{CH}_3$ 。从 ^{13}C NMR 数据看出, 有一对烯碳信号为 δ 144.12 (CH), 155.67 (c) ppm, 推测在 16 (17) 位; 另有一个羰基碳信号 δ 196.51 (c) ppm, 可推想是 20-位氧化成羰基后与双键共轭, 使羰基化学位移稍微向高场移动。UV 有吸收在波长 $\lambda_{\text{max}} 239.5 \text{ nm}$ 证实了碱 B 中 α, β 不饱和酮的存在, 再仔细分析指定 ^{13}C NMR 数据, 碱 B 的结构可确定为 5: $\triangle^{16}-3\alpha-\text{二甲胺孕甾烯}-20-\text{酮}$ ($\triangle^{16}-3\alpha-\text{dimethylamino}-\text{pregnene}-20-\text{one}$)。为便于归宿 ^1H 和 ^{13}C NMR 数据, 我们做了 $^1\text{H}-^{13}\text{C}$ HETCOR 谱, 以增加 ^1H 和 ^{13}C NMR 数据指定的可靠性。

除清香桂碱 A 已报道过 X-晶体衍射结构外⁽¹⁾, 清香桂碱 A₁、B 均为首次发表的新天然产物。

实验部分

熔点用显微熔点仪测定, 未校正。IR 用 Perkin-Elmer 577 分光光度计测定。KBr 压片。UV 用 UV-210A 分光光度计测定。 ^1H NMR 和 ^{13}C NMR、DEPT 用 Bruker AM-400 超导核磁共振仪测定, 内标 TMS, 溶剂 CDCl_3 、化学位移 δ (ppm)。MS 用 Finnigan-4510 型质谱仪测定, 电子轰击 (EI): 20eV、HRMS、FAB-MS / MS 用 JEOL JMS-SX 102 / SX 102 Tandem Mass Spectrometre 测定。

清香桂地上部分, 1985 年 10 月采自嵩明果东乡。取 70kg, 用工业乙醇温浸提取。浸取液回收乙醇, 浸膏约重 5kg, 用 5% 醋酸水液约 9 升溶解, 除去叶绿素等胶状

物，酸液用浓氨水碱化，至 pH10，放置，析出大量沉淀，后用氯仿提取，回收氯仿，得其提取物 331g。由此用氧化铝和硅胶反复层析，得大量清香桂碱 A（其实为混有清香桂碱 A₁的混晶），得率估约 0.1%，还得到少量清香桂碱 D 500mg，清香桂碱 B 90mg，得率分别为 0.0007%，0.0001%。碱 D 因属另一小类型，已归类报道⁽³⁾。

清香桂碱 A（混有碱 A₁）（1 和 2 混晶），mp 162–163°C. UV $\lambda_{\text{max}}^{\text{EtOH}}$: 261 nm. IR ν_{max} : 2930, 2850, 1668, 1460, 1370 cm⁻¹. 确定了结构后，光谱可分别指定为，碱 A (1): C₂₅H₄₀N₂O. MS m/z (%): 384 (M⁺, 4), 369 (M⁺–CH₃), 110 (55), 84 (基峰, 100), 58(9). ¹H NMR δ (ppm): 8.23 (1H, s, CHO), 6.27 (1H, brs, 15–H), 5.79 (1H, brs, 16–H), 4.42 (1H, q, J = 5 Hz, 20–H), 2.72 (3H, s, NMe), 2.20 (6H, s, NMe₂), 1.24 (3H, d, J = 6.5 Hz, 21–CH₃), 0.91 (3H, s, 18–CH₃), 0.89 (3H, s, 19–CH₃). ¹³C NMR 数据指定列于表 1. 碱 A₁ (2): C₂₅H₄₂N₂O. MS m/z (%): 386 (M⁺, 2.5), 371 (M⁺–CH₃), 110 (55), 84 (基峰, 100), 58 (9). ¹H NMR δ (ppm): 8.19 (1H, s, CHO), 5.72 (1H, brs, 16–H), 4.21 (1H, q, J = 5 Hz, 20–H), 2.65 (3H, S, NMe), 2.22 (6H, s, NMe₂), 1.28 (3H, d, J = 6.5 Hz, 21–CH₃), 0.92 (3H, s, 19–CH₃), 0.80 (3H, s, 18–CH₃)。

取混晶（1 和 2）150mg 溶于四氢呋喃溶剂，加入 300mg LiAlH₄ 粉末，回流 3 小时，常法处理得产物，用 TLC 层析分离，得以化合物 3 约 110 mg, 4 约 30mg。化合物 3: C₂₅H₄₂N₂. mp 155—159°C. UV $\lambda_{\text{max}}^{\text{EtOH}}$: 261 (ε 7263) nm. IR ν_{max} : 2930, 2840, 2800, 2760, 1610 (弱), 1560, 1460, 1360, 1260, 1200, 1075, 1050 cm⁻¹. MS m/z (%): 370 (M⁺, 2), 355 (M⁺–CH₃, 12), 326 (M⁺–NMe₂, 5), 110 (11), 84 (100), 72 (22), 71 (40), 58 (17), 56 (25). ¹H NMR δ (ppm): 6.34 (1H, brs, 15–H), 5.81 (1H, brs, 16–H), 2.93 (1H, q, J = 5 Hz, 20–H), 2.40 (6H, s, 3–NMe₂), 2.27 (6H, s, 20–NMe₂), 1.31 (3H, s, 21–CH₃), 1.03 (3H, s, 18–CH₃), 0.92 (3H, s, 19–CH₃). ¹³C NMR 数据指定列于表 1. 化合物 4: C₂₅H₄₄N₂. UV 无吸收。IR ν_{max} : 2930, 2840, 1580, 1415, 1120, 1050 cm⁻¹. MS m/z (%): 372 (M⁺, 2), 357 (M⁺–CH₃, 15), 110(15), 84 (基峰, 100), 72(24), 71(28), 58(8). ¹H NMR δ (ppm): 5.65 (1H, brs, 16–H), 2.93 (1H, q, J = 5 Hz, 20–H), 2.33 (6H, s, 3–NMe₂), 2.32 (6H, s, 20–NMe₂), 1.17 (3H, d, J = 6.7 Hz, 21–CH₃), 0.85 (3H, s, 18–CH₃), 0.82 (3H, s, 19–CH₃). ¹³C NMR 数据列于表 1.

清香桂碱 B (5), C₂₃H₃₇NO. mp 168—170°C. UV $\lambda_{\text{max}}^{\text{EtOH}}$: 239.5 (ε 8790) nm. IR ν_{max} : 2960, 2860, 2770, 1663, 1445, 1587, 1456, 1442, 1371, 1228, 1040, 1008 cm⁻¹. MS m/z (%): 343 (M⁺, 12), 328 (M⁺–CH₃, 4), 300 (M⁺–O=C–CH₃, 1), 110 (40), 84 (基峰, 100), 58(8). ¹H NMR δ (ppm): 6.69 (1H, brs, 16–H), 2.31 (6H, s, NMe₂), 2.22 (3H, s, 21–CH₃), 0.88 (3H, s, 19–CH₃), 0.84 (3H, s, 18–CH₃). ¹³C NMR 数据列于表 1.

致谢 FAB–MS / MS 谱由东京大学农学部生物有机化学研究室中山二郎君测定。

参 考 文 献

- 邱明华, 贺存恒, 聂瑞麟等. 清香桂碱 A 的化学结构. 云南植物研究 1990; 12(1): 111—112
- Kikuchi T, Uyeo S, Nishinaga T et al. Mass Spectra of Pachysandra Alkaloids. Yukugaku Zasshi 1967; 87:

631—639

3 邱明华, 聂瑞麟, 周俊. 清香桂碱 D 和矮陀陀胺碱 A、B 的结构. 植物学报 1989; 31(7): 535—539

* * * *

《云南植物研究》植物化学论文作者须知

为使本期刊植物化学论文的格式规范化, 除按本刊征稿简则要求外, 另补充如下规定, 务请作者参阅本规定撰写论文。

1. 研究论文及简报的基本格式参照本刊 1991 年 (13 卷) 第 3 期。
2. 植物材料应附正确的拉丁文学名、产地、数量和制备方法。
3. 化学结构图须另页绘制, 基团标注无误, 在文稿内注明插图位置。常见化合物的结构不必给出。表插入文中适当位置, 图表应附相应的英文。
4. 参考文献按出现的先后顺序在文中注明, 著录格式见本刊“征稿简则”, 其中, 英文期刊名的缩写参照 CA, 但不加点, 不可随意缩写, 如: Phytochem (正确为 Phytochemistry), Tetra (正确为 Tetrahedron)。
5. 实验部分必须简明扼要, 但要使实验化学家能够据此重复出该实验, 可以省略的一些实验细节: (1) 常规衍生物 (如乙酰化物) 的制备方法; (2) 化合物分离的细节, 如: 装柱, TLC 板, 柱子及馏分的大小等; (3) 仪器 (不包括型号) 及化学试剂的商业来源。
6. 新化合物采用 IUPAC 命名规则给出一个完整的系统名, 若有必要可再取一个得体的俗名。文中化合物第一次出现时若注有编号, 下文均以编号代表。
7. 每个化合物尽可能标出得率, 如: 化合物 3 (510 mg; 0.0031%)。结晶须指明所用溶剂如: 白色针晶 (MeOH)。熔点的表示法, 如: mp 259—261°C。液体化合物的折射率表示法, 如: n_D²¹ 1.653。
8. 元素分析表示法, 如: 已知化合物 (Found: C, 62.9; H, 5.4. Calc. for C₁₃H₁₃ON₄: C, 62.9; H, 5.3%)。新化合物 (Found: C, 62.9; H, 5.4. C₁₃H₁₃ON₄ requires: C, 62.9; H, 5.3%)。
9. 比旋度的表示法: [α]_D^{温度} 测定值° (所用溶剂; c 指 100 ml 溶剂里化合物的克数), 如 [α]_D²³+32.2° (EtOH; c 0.3210)。
- 旋光色散谱 (ORD) 可用一系列不同波长下的 [α] 值或分子比旋 [θ] 值表示。
- 圆二色散谱 (CD) 可用分子椭率值如 [θ]₂₅₆+21780, [θ]₃₀₇-16113 或微分色散吸收值如 △ε₂₅₃-1.02 (MeOH; c 0.164) 表示。
10. NMR 表示为 ¹H NMR 或 ¹³C NMR, 须注明仪器的频率, 溶剂及内标物。化学位移以 δ 值 (对 TMS) 表示, 注明峰形, 如: 单峰 (s), 宽单峰 (brs), 双峰 (d), 双二重峰 (dd), 复峰 (m) 等。 ¹³C NMR 及 ¹H NMR 数据须注明所对应的碳和氢的位置, 采用 IUPAC 定位, 标为 C-1, C-2, H-1, H-2。例如: ¹³C NMR (21.15 MHz, CDCl₃): δ 30.1 (t, C-5), 74.1 (d, C-6), 121.3 (d, C-3), 144.2 (s, C-4)。¹H NMR (100 MHz, CDCl₃): δ 0.681 (3H, s, H-18), 0.884 (6H, d, J=6.0 Hz, H-26 and H-27), 0.901 (3H, d, J=5.0 Hz, H-21), 4.342 (1H, q, J 6α, 7α=4.5 Hz, J 6α, 7β=2.0 Hz, H-6), 4.211 (1H, m, W_{1/2}) = 18.0 Hz, H-3α。所用仪器频率及溶剂若在实验部分的总论中已注明, 则以下皆可省略。
11. 质谱须注明所用的方法 (EIMS, CIMS, GC-MS, FABMS 等) 及离解能, 只须给出分子离子峰及重要的特征碎片峰 (相对强度), 如: EIMS (70eV) m/z (%) : 386[M]⁺ (36), 368[M-H₂O]⁺ (100), 275[M-111]⁺ (35) 等。高分辨质谱 (HRMS) 若有必要可多给一些信息。
12. 紫外光谱表示法, 如: UV λ_{max}^{EtOH} nm(lgε): 203 (4.17)。

(下转 457 页)