UNIVERSIDAD NACIONAL AUTONOMA DE MEXICO FACULTAD DE QUIMICA

ESTRUCTURA DE LAS VERAFININAS B Y C, DOS NUEVAS ELEMENOLIDAS AISLADAS DE VERBESINA aff. coahuilensis (Gray)



176

- 1975 -



Universidad Nacional Autónoma de México



UNAM – Dirección General de Bibliotecas Tesis Digitales Restricciones de uso

DERECHOS RESERVADOS © PROHIBIDA SU REPRODUCCIÓN TOTAL O PARCIAL

Todo el material contenido en esta tesis esta protegido por la Ley Federal del Derecho de Autor (LFDA) de los Estados Unidos Mexicanos (México).

El uso de imágenes, fragmentos de videos, y demás material que sea objeto de protección de los derechos de autor, será exclusivamente para fines educativos e informativos y deberá citar la fuente donde la obtuvo mencionando el autor o autores. Cualquier uso distinto como el lucro, reproducción, edición o modificación, será perseguido y sancionado por el respectivo titular de los Derechos de Autor.

CLAS. Tesis ADQ. 197 FECHA PROC. MT-TZO



OUIMIOA

ESTA TESIS SE LLEVO A CABO EN EL INSTITUTO DE QUIMICA DE LA UNIVERSIDAD NACIONAL AUTONOMA DE MEXICO BAJO LA -DIRECCION DEL DR. CARLOS GUERRERO RUIZ Y DEL DR. ALFONSO ROMO DE VIVAR. A mis padres

Expreso mi agradecimiento al Dr. Carlos Guerrero R. y al Dr. A. Romo de Vivar.

CONTENIDO

- I INTRODUCCION
- II GENERALIDADES
- III PARTE TEORICA
 - IV PARTE TEORICA
 - V PARTE EXPERIMENTAL
 - VI BIBLIOGRAFIA

INTRODUCCION.

La investigación en el campo de los productos na turales se ha incrementado en los últimos tiempos debido al desarrollo de los métodos espectroscópicos, los cuales han permitido establecer estructuras con mayor precisión y rapidez.

En el Instituto de Química de la UNAM so ha veni do estudiando sistemáticamente la composición química de las plantas que pertenecen a la familia de las compuestas.

De estas se ha aislado un grupo grande y estructuralmente variado de lactonas sesquiterpénicas, algunas de las cuales presentan actividad citotóxica inhibiendo el crecimiento de carcinomas humanos in vitro. Algunas de las lactonas (aig ladas en otros centros de investigación) con probada actividad biológica las constituyen, la Vernodalina¹, la Verno menina², la euparotina³, el acetato de eupaclorina⁴, la -elefantopina⁵, la Vernomygdina¹, la Gaillardina⁶ y la Mexi canina I⁷. Presentan una considerable variedad de esquel<u>e</u> tos hidrocarbonados y un gran número de combinaciones de grupos funcionales, tales como, epóxido, clorhidrina, éster insaturado, lactona insaturada, grupo cetónico insaturado, etc.. Sin embargo, todas son lactonas con su carbonilo -conjugado con un metiléno exocíclico; este último grupo --- α metilen γ lactona (exometilenbutenólida) es indispensable para que la sustancia presente actividad biológica, ya que estos compuestos ejercen su acción⁸, por la alquilación de centros nucleofílicos importantes en los sistemas biológicos mediante una adición de Michael de los grupos SH de las macromoléculas biológicas con el grupo metileno exocíclico adyacente al carbonilo de la lactona.

La presencia⁹ de otros grupos funcionales como éster α , β insaturado, α metilen ölactona δ cetona α , β insaturada (ciclopentanona conjugada), incrementa considerablemente la citotoxicidad.

La presente tesis describe el aislamiento de las elemenólidas Verafinina B y Verafinina C; la estructura y estereoquímica de la Verafinina C se determinó por métodos espectroscópicos y químicos, en tanto que solo se pudo esta blecer una estructura tentativa para la Verafinina B. Ambas fueron aisladas de <u>Verbesina Aff. Coahuilensis</u>(Gray)y presentan citotoxicidad debido a que en su estructura aparecen el grupo exometilenbutenólida y un grupo éster α,β insaturado, factores necesarios para la citotoxicidad en este tipo de sustancias.

- 2 -



VERNODALINA



EUPAROTINA



ELEFANTOPINA



GAILLARDINA

VERNOMENINA



ACETATO DE EUPACLORINA



VERNOMYDGINA



MEXICANINA 1

GENERALIDADES.

En un gran número de productos naturales el es-queleto hidrocarbonado está dividido en unidades de cinco átomos de carbono con el esqueleto del isopreno¹⁰, tales compuestos son conocidos como terpenos y fueron los primeros productos naturales en ser reconocidos como construidos con un plan arquitectónico definido.

Isopreno

Si bien, el isopreno ha sido encontrado como pro ducto de la descomposición pirolítica de terpenoides naturales, se sabe¹¹ que no derivan del isopreno, ni es el iso preno un producto natural.

Actualmente la idea que predomina sobre el origen de los terpenos en la naturaleza es que el ácido mevalónico¹¹, un compuesto de seis átomos de carbono derivado de la condensación de tres moléculas de ácido acético es el » precursor esencial de los commpuestos terpenoides.

HOOC-CH2 CHT CHT OH

Acido Mevalónico

La biosíntesis¹² de isoprenoides tiene lugar en tres pasos: primero síntesis del mavalonato (5 pirofosfato del ácido mevalónico) seguido de la formación de cadenas de poliisopreno vía derivados fosfatados y, ciclación.

El 5 pirofosfato de ácido mevalónico, producto de la fosforilación del ácido mevalónico es el precursor in mediato de la unidad isoprénica de cinco átomos de carbono (esquema I) que es el agente alquilante activo en la reacción clave de la biosíntesis de terpenoides, ya que al uni<u>r</u> se dos residuos de cinco átomos de carbono por medio de la migración de la doble ligadura terminal de la segunda unidad, se formara el pirofosfato de geranilo que es el éster alílico que da origen a los monoterpenos como el geraniol y el limoneno¹³.

CHOOH

Geraniol



Limoneno

- 5 -

La extensión de la unidad de geranilo por adición de otra unidad de isopentilo da el pirofosfato de farnesilo (esquema I) que da origen a los sesquiterpenos y triterpenos (C_{30}) como la ambreina. Por continuación del proceso se pr<u>o</u> duce un compuesto C_{20} , el pirofosfato de geranil geranilo, precursor de los diterpenos como el ácido abiético.







Acido Abiético

Los pirofosfatos¹² poliisoprenoides pueden descom ponerse hidrolíticamente para dar los correspondientes alcoholes primarios y alternativamente generan cationes alfl<u>i</u> cos que pueden actuar como agentes alquilantes, ya sea intermolecularmente como se describió antes, ó intramolecular mente, es decir, por ciclación; en el caso del pirofosfato de farnesilo, da origen a diferentes grupos de sesquiterpénos al ciclarse, dependiendo estos de si el precursor es trans-trans ó trans-cis pirofosfato de farnesilo.

El pirofosfato de trans-cis farnesilo puede ci-clarse de diversas maneras: Por medio del intermediario -

- 6 -



ESQUEMAI

A se forma el γ bisaboleno; del intermediario B, derevan la piretrosina y otros sesquiterpénos, de este intermediario se forma C, precursor de los sesquiterpénos del tipo cadin<u>e</u> no. Otra forma de ciclación da D, una forma protonada del humuleno.



La ciclación del 2,3 trans pirofosfato de farnes<u>i</u> lo¹⁴ da origen a los sesquiterpénos de los que se derivan las lactonas sesquiterpénicas. De un intermediario común -(A), se derivan las germacranólidas como la Heliangina; eu desmanólidas como la santonina y la santamarina¹⁵; elem<u>e</u> lólidas como la Zinarosina¹⁶ y la Vernolepina²; eremofilalólidas como la eremofilenólida¹⁷; guaianólidas, ej. la -achillina¹⁸; pseudogmaianólidas como la partenina y la -ambrosina¹⁹; y otros.





- 8 -

PARTE TEORICA.

La <u>Verbesina aff. ^Coahuilensis</u> (Gray), es una -planta herbacea de la familia de las compuestas, que crece en la sierra de Arteaga en el estado de Coahuila.

Por recromatografía de las fracciones polares de la cromatografía del extracto clorofórmico de la planta, se aisló en las fracciones eluidas con 80% benceno - 20% de acetato de etilo, una substancia cristalina de pf 130-133°C. $[\alpha]_D = -37$ ° que se nombró Verafinina C. Su fórmula conde<u>n</u> sada obtenida por análisis elemental es C₁₉H₂₂O₇. El espe<u>c</u> tro de IR (espectro 1) muestra bandas de absorción a: ----3600 cm⁻¹ que corresponde a grupo oxhidrilo; 1765 de lact<u>o</u> na α,β insaturada; 1720 que indica la presencia de un és--ter α,β insaturado y en 1645 y 1655 cm⁻¹ de dobles ligaduras olefínicas.

La presencia de los grupos éster α , β insaturado y lactona α , β insaturada se manifiestan en el ultravioleta (espectro 2) por la absorción a 216 nm ϵ = 11017.3.

El espectro de masas de la Verafinina C (espec-tro 3) muestra el pico base a m/e 69, y otros de menor intensidad a m/e 41, m/e 276 (M - 86) característicos de la fragmentación que sufren los ésteres del ácido metacríli-co²⁰.



Si se restan a la substancia los cuatro átomos de carbono del metacrilato quedan los quince átomos de car bono de un sesquiterpéno que probablemente tenga una es--tructura similar a la de la Verafinina²¹ (l esquema II), substancia aislada anteriormente de la misma planta, ya --que en su fórmula condensada solo existe una diferencia de dos hidrógenos y ambas tienen un éster metacrílico.

El carbonilo de la lactona de la Verafinina C -esta conjugado con un metileno exocíclico, ya que en su e<u>s</u> pectro de EMN (espectro 4) no aparece la señal del metilo en C-ll y en el UV este cromóforo presenta absorción máxima a 215 nm⁵.

Con los datos mencionados se podría pensar -que se trata simplemente de la dihidro Verafinina ; Sin embargo, en la RMN se observan algunas diferencias notables como la señal simple en 1.2 ppm que se asignó a metilo angular (C-10), y un sistema AB formado por dos dobletes, -uno en 2.4 y otro en 3.29 ppm, con una constante de acopla

- 10 -

miento gem (J = 5 Hz.) característica de un espiro epóxido δ epóxido disubstituido gem²² H H R . En el esqueleto del elemeno, este sistema solo se puede inscribir en los átomos de carbono 3 y 4 como se muestra en 2a (esquema II).

Tambien en RMN se observa en 1.75 ppm un singul<u>e</u> te ancho del metilo vinílico del ester²⁰; en 4.05 un dobl<u>e</u> te de doblete (1H) (J = 5, J = 1.0 Hz.), y entre 4.7 y 6.7 ppm hay un amontonamiento de señales que integra para diez protones, entre las que debe estar el sistema ABX (C-1, C-2) común en las elemenólidas. En este espectro no aparece la señal correspondiente al metilo sobre C-4 presente en la estructura del elemeno, por lo que se supuso que debe estar oxidado.

La Verafinina C solamente tiene un oxhidrilo, el que se acetiló con anhidrido acético y piridina a temperatura ambiente, obteniéndose el monoacetato (2b esquema II).

En IR (espectro 5) no presenta banda en 3600 cm⁻¹ de --oxhidrilo, y en el espectro de RMN (espectro 6), aparece el singulete del metilo del acetato en 2.04 ppm; el metilo vinílico del éster en 1.96, el singulete del metilo tercia rio en 1.5; los dobletes del sistema AB en 2.71 y 3.28 ppm, se sigue observando un doblete de doblete en 4.2 ppm (1H) (J = 4, J = 1.5 Hz), y un agrupamiento de señales entre 5 y 6.7 ppm (10 H) de protones vinílicos y protones base de los grupos funcionales lactona, acetato y ester metacrílico.

Como las condiciones de acetilación son suaves, el oxhidrilo de la Verafinina C debe ser primario ó secundario; al efectuar esta reacción se esperaba un corrimiento de la señal en 4.05 ppm que aparece en el espectro de RMN de la Verafinina C, pero al no observarse desplazamiento notable en el espectro del acetato (4.2 ppm), el protón -base del oxhidrilo de la substancia libre debe encontrarse entre las señales de los protones vinílicos.

El espectro de masas del acetato (espectro 7) -presenta los siguientes fragmentos: m/e 43 correspondiente al acilo del acetato²³ ($CH_3 - C \equiv 0^+$), m/e 344 (M - 60) de la pérdida de ácido acético; m/e 69 (pico base) del ac<u>i</u> lo del éster metacrílico, y fragmento m/e 388 (M - 16) que corresponde a la pérdida de oxigeno de epóxido .

La Verafinina C se sometió a hidrogenación catalítica con óxido de platino en acetato de etilo como diso<u>l</u> vente; se obtuvo el derivado hexahidrogenado (3a esquema II) cristalino de fórmula C₁₉H₂₈O₇, lo que indica que la Verafinina C absorvió tres moles de hidrógeno, y por lo tanto, tiene tres dobles enlaces.

El espectro de IR (espectro 8) presenta bandas en 3600 cm⁻¹ (oxhidrilo); 1740 (éster) y 1790 cm⁻¹ de lactonay saturada.

En su espectro de RMN (espectro 9) se observa un triplete en 0.8 ppm (3H) (J = 7 Hz) de metilo primario ---(C-2) lo que comprueba el carácter de elemenólida de la -substancia. Las otras dobles ligaduras que se saturaron -fueron las del éster metacrílico y el metileno exocíclico de la lactona, cuyos metilos aparecen en el espectro entre 0.9 y 1.3 ppm, ahora ya no aparece señal de metilo vinílico y en el espectro de masas (espectro 10) se observa la fragmentación característica de ésteres del ácido isobutírico¹: m/e 71 (\rightarrow -C=0⁺) (pico base), m/e 43 (\rightarrow +), y otros de menor intensidad a m/e 280 (M - 88) correspon--diente a la pérdida de ácido isobutírico; y m/e 352 (M - 16) que corresponde a la pérdida de oxígeno de epóxido.

De acuerdo con la fórmula empírica $C_{19}H_{22}O_7$ de la Verafinina C falta por asignarse una función oxigenada. En el espectro de EMN de la Hexahidro verafinina C se observa una señal simple en 4.8 ppm (lH) que se asignó a la base de un hemiacetal como se puede ver en la formula 2a y sus der<u>i</u> vados. Esta hemiacetalización que puede venir de la conde<u>n</u> sación de un oxhidrilo en C-9 y un aldehido en C-14; ----



explica la ausencia de señal de protón base de alcohol entre 3 y 4 ppm en la RMN de la Verafinina C. La señal en -3.8 ppm fue asignada al protón base del eter en C-9. El -grupo hemiacetálico tambien explica la ausencia de la señal en RMN del metilo de C-14 que tiene el elemeno.

Cuando el acetato (2b esquema II) se hidrogena, se obtiene la hexahidroacetil verafinina C (3b esquema II) que muestra la base del acetal en RMN (espectro 11) como un singulete afilado (1H) en 5.75, ademas muestra una señal en 5.32 (d,d) (1H) (J = 2.5, J = 0.5 Hz) que se asigna a -H-6 (base de éster) ; en 4.92 una señal (d,d) (J = 6, --J = 11 Hz) asignada a H-8 (base de lactona¹⁶) y en 3.9 ppm la señal asignada a H-9 (d,d) (J = 6, J = 1 Hz) (base de éter). Además se observa el metilo del acetato en 2.1 (3H), el sistema AB del epóxido (antes descrito) y las señales de los metilos.

Los experimentos de doble resonancia sobre la --

- 14 -

hexahidroacetil verafinina C, permiten fijar la posición del éter, lactona y metacrilato, que hasta aquí se venían localizando de una manera tentativa.

Al irradiar la señal en 3.9 (base de éter), se simplifica a doblete la de 4.9 ppm (base de lactona) ----- $(J_{7-8}=10 \text{ Hz})$, lo que indica que estan interaccionando el protón base de lactona y el protón base de éter que está localizado sobre C-9; su multiplicidad indica que inter--acciona con H-8 (J =6 Hz) pero tiene además un acoplamiento pequeño en M a larga distancia con H-5, hecho que se -comprueba al irradiar una señal en 1.57 ppm que se asignó a H-5, ya que H-9 pierde el acoplamiento (4 σ) (J = 1.2 Hz) y la señal se simplifica a doblete (J₈₋₉= 6 Hz).

De lo anterior se deduce que el éster metacrílico dada la multiplicidad de su base (d,d) solamente puede estar en C-6. Esto también se confirma con la irradiación de H-5 (l.57 ppm), que simplificó a doblete (J = 2 Hz) la señal en 5.32 ppm asignada a la base del éster, o sea que -pierde el acoplamiento 5-6.

Al irradiar la zona de 2.97 ppm que corresponde tanto a H-11 como a H-7 cambia en primer termino la señal del metilo en C-11 en 1.59 ppm y las señales de H-8 y H-6 se simplifican a dobletes $(J_{8-9}= 6 \text{ Hz})$ para H-8 y (J = 1 Hz)para H-6 respectivamente.

- 15 -

Con los argumentos químicos y espectroscópicos descritos, asignamos a la Verafinina C la estructura 2a (esquema II).

La estereoquímica de la Verafinina C fue deducida del espectro de RMN (espectro ll) de la Hexahidroacetil-Verafinina C (3b esquema II), para la que se estableció la estereoquímica en todos sus centros asimétricos (Tabla I).

La señal en 2.96 ppm muestra un quinteto que corresponde a H-ll; el acoplamiento (7 Hz.) sugiere que la relación espacial entre H-7 y H-ll debe ser necesariamente cis. Ahora bien, como H-7 biogeneticamente es α , para -llenar el requisito antes mencionado H-ll debe ser alfa -tambien; por lo tanto, el metilo en C-ll tiene orientación β .

Las constantes de acoplamiento tan pequeñas para H-6, sugieren que los hidrógenos vecinos H-5 y H-7 deben encontrarse en una relación espacial cercana a los 90°, y por la rigidez del sistema esto solo se logra colocando -el éster isobutírico en la posición α , porque de otra manera los acoplamientos 5-6 ó 6-7 deberían dar valores notablemente más grandes.

La constante de acoplamiento (10 Hz) para un ---

- 16 -

ángulo diedro de 0° que forman H-7 y H-8 indica que ambos hidrógenos son cis; como H-7 por consideraciones biogenéticas es α , H-8 debe ser α también, por lo que tanto el enlace C-7 -- C-11, como el oxígeno sobre C-8 tienen orientación β .

Un dato importante es el acoplamiento 4σ entre H-9 y H-5 el cual se efectúa únicamente cuando am-bos protones tienen una geometría en forma de M, la cual es consecuencia de la rigidez del sistema.

Para poder formar el hemiacetal es necesario ---que tanto el oxígeno sobre C-9, como el enlace C-4 --C-5 sean de naturaleza cis; por lo tanto, H-9 y H-5 son de ---configuración α . La estereoquímica de C-5 deducida ---por RMN está de acuerdo con la estereoquímica que se ha --observado en estos compuestos de origen natural². Este ar-gumento se usó para establecer la estereoquímica en C-10.

- 17 -

TABLA I

Señales e	n R	MN	a	100	MHz	para	la	Hexahidroacetilverafinina	C.
-----------	-----	----	---	-----	-----	------	----	---------------------------	----

	ppm (ô)	multiplicida	ad Js. (Hz)	≮₅.
Hidrógenos en C-l	1.41	cuarteto	7.5	
Hidrógenos en C-2	0.91	t	7.5	
H-3'	2.6	đ	J _{3'-3} = 5.0	
, H - 3	3.18	đ		
H-5	1.57	ancha m		
Н-6	5.32	d,d	$J_{5-6} = 1$ $J_{6-7} = 2$	probable 70° • 105°
H-7	2.92	28		
н-8	4.76	d,d	J ₇₋₈ = 10	0°
н-9	3.9	d,d	J ₉₋₅ = 1.3 (4σ) J ₈₋₉ = 6	40°
H-11	2.96	qui n tuple	J ₇₋₁₁ = 7	30°
сн ₃ -с ₁₀	1.23	8		
CH3-C11	1.59	đ	7	
H-14	5.7	8		
0-Ac	1.95	B		
-CHipr	2.44	heptuple	7	
2CH ₃ ipr	1.12	đ		



.

verafinina C

Al recromatografiar las fracciones poco polares de la cromatografía original se eluyó, con una mezcla de -97% cloroformo-3% acetona, una substancia de pf. 137-140°C. que se llamó Verafinina B. Su análisis elemental corresponde a la fórmula $C_{19}H_{20}O_6$ comprobada por espectrometría de masas (M⁺ 344). En IR (espectro 12) se observan bandas en: 1765 de lactona α,β insaturada; 1720 que indica la presencia de un éster α,β insaturado y bandas en 1650 y 1670 cm⁻¹ de dobles ligaduras.

En el UV (espectro 13) los grupos lactona y éster α,β insaturados se manifiestan por la absorción a ---- λ_{mdy} 216 nm. ($\epsilon = 10.893$).

En el espectro de masas (espectro 14) se aprecia el pico base a m/e 69 y fragmentos m/e 41 y m/e 258 (M -86) característicos de la fragmentación del éster metacrílico.

El espectro de RMN (espectro 15) muestra las siguientes señales: en 2.0 ppm (3H) un singulete ancho del metilo vinílico del éster metacrilico; en 3.8 ppm un singulete ancho (2H) de oximetileno (-CH₂-O-) y señales sobrepuestas entre 4.5 y 6.8 ppm que integran para 13 protones.

Hasta este punto solamente se puede asegurar ace<u>r</u> ca de la Verafinina B, que es una lactona sesquiterpénica con un éster metacrílico. Sin embargo, de acuerdo con las estructuras de la Verafinina y la Verafinina C, se puede pensar que la Verafinina B también pertenece al grupo de las elemenólidas con la distribución de los grupos funcionales como lo muestra la fórmula 4 (esquema II).

Para determinar si las Verafininas B y C tienen actividad biológica se llevaron a cabo las pruebas que se describen a continuación:*

El efecto inhibidor de la división celular de la Verafinina B se estudió en dos lineas celulares: La linea L-929 procedente de tejido conjuntivo murino y la linea ---HEP-2 procedente de carcinoma laringeo humano; ambas mant<u>e</u> nidas en medio basal de Eagle suplementado con 10% de suero de ternera y 100 unidades de penicilina.

Se cultivaron en tubos de Leighton con un inóculo inicial de 30 000 celulas por ml. incubadas a 37° C. $\pm 1^{\circ}$ C. en una atmósfera de 95% de aire y 5% de CO₂ durante 72 hrs. al cabo de las cuales fueron contadas con un contador de partículas Modelo B (Hialeah, Flo.).

Se encontró que en la linea L-929 la dósis efecti

-19-

^{*}Las pruebas biológicas fueron llevadas a cabo por los doctores: J. Taboada, A. González Diddí y J. Tellez M. en el departamento de biología celular del Centro Médico -del IMSS.

va 50% (ED₅₀), fue [±] 5 mg/ml.

La actividad biológica de la Verafinina C, hasta el momento solo se ha probado en la linea L-929 en las con diciones descritas anteriormente.

Se encontró que a dosis de \pm 1 mg/ml hay incremento en el número de celulas; y la dósis ED₅₀ es de \pm 5 mg/ml.

Los resultados de los experimentos descritos ant<u>e</u> riormente indican que las Verafininas B y C tienen activi-dad citotóxica como inhibidores de la división celular en carcinomas. Su estudio continua en proceso.

esquema []











ESPECTRO I .



ESPECTRO 2











ESPECTRO 5













ESPECTRO IO



ESPECTRO II





ESPECTRO 12



UV





PARTE EXPERIMENTAL.

Aislamiento de la Verafinina C.

Continuando con el estudio²¹ de la <u>Verbesina aff</u>. <u>Coahuilensis</u> (Gray), las fracciones polares (29.4 g) de la cromatografía del extracto clorofórmico de la planta se -cromatografiaron en columna montada en sílice en proporción de 1:30, utilizando como eluyentes benceno y acetato de et<u>i</u> lo.

De las fracciones eluídas con 80% de benceno-20% de acetato de etilo se aisló una substancia que cristaliza de acetona-éter isopropílico-éter etílico de pf. 130-133°C. a la que se nombró Verafinina C. Si se utilizan cloroformo y acetona como eluyentes, la Verafinina C se aísla con -una mezcla de 80% cloroformo-20% acetona.

Los puntos de fusión se determinaron en un aparato --Fisher-Jones y no están corregidos. Los microanálisis fueron efectuados por el Dr. Franz Pascher en Bonn, Alemania. Los espectros de UV e IR fueron hechos por el Quím. Noé Ro sas determinándose los primeros en etanol al 95% en un espectrofotómetro Perkin-Elmer 202 y los IR en un espectrofo tómetro Perkin-Elmer 337 en solución clorofórmica. Los espectros de RMN fueron hechos por el M en C Eduardo Diaz en espectrómetros Varian A-60 y HA-100; los desplazamientos químicos estan dados en ppm usando como referencia interna al tetrametilsilano. Los experimentos de irradiación se -efectuaron en un espectrómetro Varian HA-100 con audio osci ladores Hewlett-Packard modelos 200 AB y 200 CD. Los espec tros de masas fueron hechos por el M en C Eduardo Cortés en un espectrómetro de masas Hitachi Perkin-Elmer RMU-6D, a 75 ev.

Análisis calculado para $C_{19}H_{22}O_7$: C = 62.97%; H = 6.12%; O = 30.91%. Encontrado: C = 62.43%; H = 6.10% O = 30.97%. λ_{max} = 216 nm (e = 11017). $\nabla_{máx}$: 3600 cm⁻¹ (oxhidrilo), 1765 cm⁻¹ (lactona α, β insaturada), 1720 cm⁻¹ (éster α, β insaturado), 1645, 1655 cm⁻¹ (dobles ligaduras olefínicas). Espectro de masas: m/e 69 (λ -C \equiv 0⁺), --m/e 41 (λ +), m/e 276 (M - 86) (λ -C-OH), m/e 258.

Acetato de Verafinina C.

200 mg. de Verafinina C se disolvieron en 2 ml. de anhidrido acético y 2 ml. de piridina. La reacción se llevó a cabo a temperatura ambiente durante 6 hrs., des--pués se adicionó agua y la parte orgánica se extrajo con cloroformo, el extracto clorofórmico se lavó con una solución de ácido clorhídrico al 10%, después con una solución de bicarbonato de sodio a pH básico, ensequida se lavó con agua hasta neutralizar; se secó con sulfato de sodio anhidro, se evaporó el disolvente y el residuo cristalizó de acetona-hexano. pf. 177-178°C. La muestra analítica se -preparó por recristalización sucesiva del compuesto en el mismo sistema de disolventes hasta pf. 178°C. $\nabla_{máx}$: --1760 cm⁻¹ (lactona γ insaturada), 1720 cm⁻¹ (acetato y éster metacrílico), 1640 cm⁻¹ (dobles ligaduras). E.M. m/e 388 (M - 16) (oxígeno de epóxido); m/e 344 (M - 60) ---- (CH₃-COOH), m/e 69 (acilo del éster metacrílico), m/e 43 - (CH₃-C $\equiv 0^+$).

Hexahidro Verafinina C.

loo mg. de Verafinina C se disolvieron en 20 ml. de acetato de etilo y se hidrogenaron catalíticamente con PtO₂ a temperatura y presión ambiente durante una hora, al cabo de la cual la mezcla de reacción se filtró a través de una capa de celita y el filtrado se evaporó a sequedad.

El producto cristalizó de acetona-éter isopropílico con pf. 178-180°C. La muestra analítica se preparó por re--cristalización en el mismo sistema de disolventes hasta -pf. 185-188°C. Análisis calculado para $C_{19}H_{28}O_7$: C =61.94% H = 7.66%; O = 30.40%. Encontrado: C = 61.46% ; H = 7.79%; O = 30.02%. $\nabla_{máx}$: 3600 cm⁻¹ (oxhidrilo), 1790 cm⁻¹ --(lactona γ saturada), 1740 cm⁻¹ (carbonilo del éster). ---Espectro de masas: m/e 352 (M - 16) (oxígeno de épóxido); m/e 280 (M - 88) (isobut00H); m/e 71, m/e 43 (fragmentos del éster isobutírico).

Hexahidroacetil Verafinina C.

El acetato de Verafinina C (100 mg.) disuelto en 20 ml. de acetato de etilo, con 20 mg. de PtO₂ como catal<u>i</u> zador, se hidrogenó a temperatura y presión ambiente duran te media hora. Después se filtró el catalizador a través de una capa de celita, se evaporó el disolvente y se obtuvieron por cristalización de éter isopropílico, cristales blancos de pf. 228-229°C. Análisis calculado para $C_{21}H_{30}O_8$: C = 61.45%; H = 7.37%; O = 31.18%. Encontrado: C = 61.48% H = 7.40%; O = 31.14%. $\overline{V}_{máx}$: 1780 cm⁻¹ (lactona γ saturada), 1740 cm⁻¹ (isobutirato y acetato). E.M.: m/e 71 --(angle-C = 0⁺); m/e 43 (CH₃-C = 0⁺).

Aislamiento de la Verafinina B.

La Verafinina B se aisló de las fracciones poco polares de la cromatografía original. 15.57 g. de extracto se cromatografiaron en columna montada en sílice en propor ción 1:30; como eluyente inicial se uso cloroformo. De --las fracciones eluidas con 97% cloroformo-3% de acetona, se aisló por cristalización de acetona-éter isopropílico una substancia de pf. 137-140°C., que se llamó Verafinina B. La muestra analítica se preparó por cristalización de -acetona-éter isopropílico hasta pf. 138-139°C. Análisis calculado para $C_{19}H_{20}O_6$; C = 66.27%; H = 5.85%; O = 27.12%. Encontrado: C = 66.23%; H = 5.91%; O = 27.56%. λ máx. **216 nm.** (c = 10893). \overline{v}_{max} : 1765 cm⁻¹ (lactona α, β insaturada), 1720 cm⁻¹ (éster α, β insaturado), 1670 y 1650 cm⁻¹ (dobles ligaduras). P.M. por espectrometría de masas: M⁺ 344 y picos a m/e 258 (M - 86), m/e 69 () $C \equiv 0^{+}$) y m/e 41.

- 24 -

CONCLUSIONES.

Continuando con el estudio de <u>Verbesina aff.</u> -<u>Coahuilensis</u> (Gray), se aislaron por cromatografía en sílice de las fracciones polares y poco polares de la cromatografía del extracto clorofórmico de la planta, dos nuevas lactonas sesquiterpénicas citotóxicas con esqueleto del -elemeno, a las que se llamó Verafinina B y Verafinina C.

La estructura y estereoquímica de la Verafinina C se determinaron por métodos químicos y espectroscópicos, quedando confirmada la siguiente estructura.



La estructura de la Verafinina B no se elucidó por carecer de datos suficientes. Con los datos obtenidos hasta el momento por métodos espectroscópicos, y relacionando este compuesto con los antes encontrados, se propone la siguiente estructura para la Verafinina B, pero su estudio continua en proceso.



-18.

A 20. 15

BIBLIOGRAFIA.

- 1) S.M. Kupchan, R.J. Hemingway, A. Karim & D. Werner. J. Org. Chem. 34, 12 3908-11 (1969).
- 2) S.M. Kupchan, et al., J. Org. Chem. <u>34</u>, 12 3903-7 (1969).
- 3) S.M. Kupchan, et al. J. Org. Chem. <u>34</u> 3876-83 (1969)
- S.M. Kupchan, J.B. Kelsey, M. Maruyama and J.M. Cassady. Tetrahedron letters <u>31</u>, 3517-20 (1968).
- 5) S.M. Kupchan, et al. J. Org. Chem. <u>34</u>, 12, 3867 (1969).
- 6) S.M. Kupchan, et al. J. Amer. Chem. Soc. 88, 22 5293 (1966).
- 7) S.M. Kupchan, M.A. Enkin & A.M. Thomas. J. Med. Chem. <u>14</u> 1147 (1971).
- 8) S.M. Kupchan, et al. Science <u>168</u> 376 (1970).
- 9) S.M. Kupchan, et al. J. Med. Chem. <u>16</u> 299 (1973).
- 10) Robinson Robert.

Structural Relation of Natural Products.

oxford (1955).

11) Geissman & Crout.

Organic Chemistry of Secondary Plant Metabolism.

Freeman, Cooper Co. Sn Fco. Calif. (1969).

12) J.D. Bu' LOck Phd.

The biosintesis of Natural products.

Mc. Graw Hill Pub. Co.

London (1965).

13) Newman A.H.

Chemistry of terpenes and Terpenoids.

Acad. Press. London (1972).

14) T.K. Devon & A.I. Scott.

Handbook of naturally ocurring compounds.

Vol. II Terpenes

Acad. Press. N.Y. (1972).

- 15) A. Romo de Vivar, Jimenez. Tetrahedron (1965) 1741-5.
- 16) J. Romo, A. Romo de Vivar, A. Ortega, E. Diaz. ----Rev. Latinoamer. Quim.2,24-31 (1971).
- 17) L. Novotny, et al. Tetrahedron (1963) 1101-7.
- 18) Tetrahedron Letters 3, 137 (1963).
- 19) W. Herz, et al. J. Amer. Chem. Soc. 84, 20601 (1962)
- 20) R. Toubiana et A. Gaudemer. Tetrahedron Letters <u>14</u>, --1333-6 (1967).
- 21) Martinez V.M.

Aislamiento y estructura del nuevo elemenólido Verafinina. Tesis Profesional UNAM (1974).

- 22) P. Joseph-Nathan and E. Diaz. Org. Magn. Resonance, <u>3</u>, 193 (1971).
- 23) Budzikiewiewicz H. Structure Elucidation of Natural Products by Mass Spectrometry. Holden-Day. N.Y. (1964).
- 24) Silverstein & Baseler. Spectrometric Identification of Organic Compounds. John Wiley & Sons Inc. N.Y. (1964).