

Disponible en ligne sur ScienceDirect www.sciencedirect.com Elsevier Masson France EM consulte www.em-consulte.com

GEOBIOS

Geobios 41 (2008) 819-831

Article original

Polen y esporas de la Formación La Irene (Maastrichtiano), sudoeste de la provincia de Santa Cruz, Argentina: primeros resultados^{\ddagger}

Pollen and spores of the La Irene Formation (Maastrichtian), Southwestern Santa Cruz Province: First results

Pollen et spores de la Formation La Irene (Maastrichtien), sud-ouest de la province de Santa Cruz, Argentine : premiers résultats

Leticia Povilauskas^{a,*}, Viviana Barreda^a, Sergio Marenssi^b

^a Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia", División Paleobotánica, Consejo Nacional de Investigaciones Científicas y Técnicas, Av. Ángel Gallardo 470,

C1405DJR, Buenos Aires, Argentina

^b Instituto Antártico Argentino, Universidad de Buenos Aires y Consejo Nacional de Investigaciones Científicas y Técnicas,

Cerrito 1248, Buenos Aires, Argentina

Recibido el 13 de noviembre 2007; aceptado en el 8 julio 2008 Available online 26 September 2008

Resumen

Se da a conocer el primer registro palinológico de la Formación La Irene, en afloramientos del sudoeste de la provincia de Santa Cruz. Esta unidad representa la sedimentación de un episodio regresivo desde ambientes transicionales o de planicie deltaica, hasta un sistema fluvial con canales entrelazados. La asociación palinológica, escasa y de preservación moderada, está dominada por elementos de origen continental (leños, cutículas, esporas y granos de polen) con muy escasa participación de componentes marinos (quistes de dinoflagelados). En el espectro continental se destacan esporas de pteridófitas y granos de polen de angiospermas y gimnospermas en orden decreciente de abundancia. También se reconocen esporas de briófitas y restos de hongos. Entre las pteridófitas dominan las cyateáceas y el género *Laevitagosporites* de afinidad botánica incierta. Entre las angiospermas son abundantes las chlorantáceas (*Clavatipollenites* sp.) y arecáceas (*Arecipites* spp.), *Longapertites* sp., *Spinizonocolpites hialinus* Archangelsky y Zamaloa). En forma subordinada se documentan liliáceas (*Liliacidites* spp.), proteáceas (*Proteacidites* sp., *Peninsulapollis gillii* (Cookson) Dettmann y Jarzen, *Retidiporites camachoii* Archangelsky), ericáceas (*Proteacidites* spp.) y efedráceas (*Equisetosporites* sp.). Estas asociaciones palinológicas son indicativas de una vegetación costera, dominada por helechos y angiospermas, bajo condiciones paleoclimáticas cálidas y al menos localmente húmedas. La Formación La Irene se asigna al Maastrichtiano sobre la base de evidencias estratigráficas; esta edad es a su vez sustentada por el rango temporal de las especies de polen y esporas presentes y por las similitudes encontradas con asociaciones previamente descriptas. Este es el registro más austral de *Spinizonocolpites*, afín al polen de la palmera de manglar actual *Nypa*.

© 2008 Elsevier Masson SAS. All rights reserved.

Abstract

Palynological assemblages are reported for the first time for the La Irene Formation, southwestern Santa Cruz Province, Argentina. This unit represents the sedimentation during a regressive period from transitional or delta-plain to fluvial environments. Palynological assemblages are scarce and moderately well preserved. They mainly consist of continental elements (wood remains, cuticles, spores and pollen grains) with scarse

* Autor correspondiente.

0016-6995/\$ – see front matter 2008 Elsevier Masson SAS. All rights reserved. doi:10.1016/j.geobios.2008.07.002

^{*} Editor correspondiente: Marc Philippe.

Direccion correo electrónicos : lepovilauskas@macn.gov.ar (L. Povilauskas).

marine palynomorphs (dinoflagellate cysts). The spore-pollen assemblages are dominated by fern spores, followed by angiosperm and gymnosperm pollen grains. Bryophyte spores and fungal remains are also present. Among ferns, Cyatheaceae and spores of *Laevigatosporites*, of uncertain affinity, are dominant. Of the angiosperm pollen, those of Chloranthaceae (*Clavatipollenites* sp.) and Arecaceae (*Arecipites* spp., *Longapertites* sp., *Spinizonocolpites hialinus* Archangelsky and Zamaloa) are the most abundant. Pollen of Liliaceae (*Liliacidites* spp.), Proteaceae (*Proteacidites* sp., *Peninsulapollis gillii* (Cookson) Dettmann and Jarzen, *Retidiporites camachoii* Archangelsky) and Ericaceae (*Ericipites scabratus* Harris) are also present. Gymnosperm pollen is represented by Podocarpaceae (*Podocarpidites* spp.) and Ephedraceae (*Equisetosporites* sp.). These palynological suites would represent a fern-angiosperm dominated coastal vegetation, developed under warm and at least locally humid climatic conditions. La Irene Formation is considered Maastrichtian in age based on stratigraphic evidence, which is, in turn consistent with the ages suggested by the species ranges and the similarities observed with others previously described assemblages. This is the southernmost record of *Spinizonocolpites*, similar to the extant mangrove palm *Nypa*.

© 2008 Elsevier Masson SAS. All rights reserved.

Résumé

On présente le premier enregistrement palynologique de la Formation La Irene, dans des affleurements du sud-ouest de la province de Santa Cruz. Cette unité représente la sédimentation d'un épisode régressif dans des environnements transitionnels ou de plaine deltaïque, évoluant vers un système fluvial à canaux entrelacés. L'association palynologique, pauvre et modérément préservée, comporte notamment des éléments d'origine continentale (bois, cuticules, spores et grains de pollen) et une faible présence de composants marins (kystes de dinoflagellés). L'assemblage continental présente notamment des spores de ptéridophytes et des grains de pollen d'angiospermes et de gymnospermes selon un ordre décroissant d'abondance. On reconnaît également des spores de bryophytes et des débris de champignons. Parmi les ptéridophytes on trouve notamment des Cyatheacées et le genre d'affinité botanique incertaine Laevigatosporites. Parmi les angiospermes, on trouve une abondance de Chlorantacées (Clavatipollenites sp.) et d'Arécacées (Arecipites spp., Longapertites sp., Spinizonocolpites hialinus Archangelsky et Zamaloa). Des Liliacées (Liliacidites spp.), des Protéacées (Proteacidites sp., Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettmann et Jarzen, Retidiporites camachoii Archangelsky), des Ericacées (Ericipites scabratus Harris) et d'autres angiospermes à affinité non déterminée sont également présentes. Les gymnospermes sont représentées par le pollen des Podocarpacées (Podocarpidites spp.) et des Ephédracées (Equisetosporites sp.). Ces associations palynologiques évoquent une végétation côtière, dominée par des fougères et des angiospermes, sous des conditions paléoclimatiques chaudes et, au moins localement, humides. La Formation La Irene est assignée au Maastrichtien sur la base d'évidences stratigraphiques; cet âge est à la fois étayé par l'âge des espèces de pollens et de spores présentes et par les similarités trouvées avec des associations antérieurement décrites. Il s'agit de l'enregistrement le plus austral de Spinizonocolpites, qui présente une affinité avec le pollen du palmier de mangrove actuel Nypa.

© 2008 Elsevier Masson SAS. All rights reserved.

Palabras clave : Provincia de Santa Cruz; Palinología; Maastrichtiano; Formación La Irene

Keywords: Santa Cruz Province; Palynology; Maastrichtian; La Irene Formation

Mots clés : Province de Santa Cruz ; Palynologie ; Maastrichtien ; Formation La Irene

1. Introducción

Los estudios palinológicos del Cretácico Superior del sector austral de Patagonia son escasos y se restringen a unas pocas contribuciones, en su mayoría, de carácter bioestratigráfico (Marenssi et al., 2004; Guler et al., 2004). El objetivo de este trabajo es dar a conocer el primer hallazgo de palinomorfos en la Formación La Irene (Macellari et al., 1989), tratando de reconstruir los tipos de vegetación presentes así como efectuar inferencias paleoclimáticas y temporales para los niveles portadores.

Este estudio se enmarca dentro de un proyecto general más ambicioso que tiene por finalidad avanzar en el conocimiento de las comunidades florísticas del Cretácico Superior de la Cuenca Austral; en él se presta especial atención al análisis de las angiospermas, grupo que durante el Cretácico experimentó un claro proceso de radiación y diversificación (Hughes, 1976; Crane y Lidgard, 1989; Lidgard y Crane, 1990; Friis et al., 2006). El estudio de la Formación La Irene constituye un primer paso en pos de ese objetivo general.

La Formación La Irene aflora en el borde occidental del valle del río Leona y en ambas mágenes del lago Argentino, SO de la provincia de Santa Cruz, y constituye parte del relleno de la Cuenca Austral. Al sur del lago Argentino, esta unidad representa los afloramientos cuspidales de las barrancas meridionales de las estancias Huiliches y La Anita, con afloramientos continuos sobre la margen derecha del arroyo Calafate desde la base del cerro Calafate hasta la porción media-inferior del curso del arroyo Moyano (Fig. 1). Las muestras analizadas para este estudio fueron colectadas en la sección inferior del perfil aflorante sobre la margen derecha del arroyo Calafate ($50^{\circ}22'55''$ S – $72^{\circ}13'50''$ O), en la base del cerro homónimo (Fig. 2).

2. Marco geológico

La Formación La Irene fue originalmente considerada por Arbe y Hechem (1984) como un Miembro de la Formación Anita, junto a los Miembros El Barco, La Asunción y Cachorro. Posteriormente, Macellari et al. (1989) y Kraemer y Riccardi (1997) la elevaron a la categoría de Formación. Según Arbe y Hechem (1984) y Arbe (1987), en la base del cerro Calafate, esta unidad suprayace a la Formación Cerro Fortaleza y es cubierta en paraconcordancia por la Formación Chorrillo. Fue



Fig. 1. Mapa de ubicación. *Location map*.



Fig. 2. Perfil de la Formación La Irene. Stratigraphic section of the La Irene Formation.

interpretada como depósitos de cursos fluviales de moderada sinuosidad, meandriformes, con depósitos intermareales a submareales con acción combinada de olas y mareas en la base de la sección, que gradan a cursos fluviales anastomosados de alta energía hacia el tope de la unidad.

Al sur de El Calafate, la Formación La Irene alcanza un espesor de hasta 220 m pero se acuña rápidamente hacia el sur. Según Macellari et al. (1989), esta unidad se dispone en discordancia sobre la Formación La Anita y representaría una sedimentación en sistemas fluviales entrelazados.

Las observaciones efectuadas por uno de nosotros (SM) señalan que en el valle del río Leona la Formación La Irene suprayace en forma erosiva a las sedimentitas de la Formación Cerro Fortaleza, pero al sur de la ciudad de El Calafate, presenta aparente continuidad con las rocas de la Formación Anita. En la boca del arroyo Calafate, base de nuestra sección, el contacto está cubierto. Por otra parte, la Formación La Irene presenta un rápido pasaje transicional hacia la suprayacente Formación Chorrillo con la cual forma parte del mismo ciclo sedimentario.

En la base del cerro Calafate se ha medido una columna de aproximadamente 230 m de espesor correspondiente a la unidad aquí considerada (Fig. 2). Los 110 m inferiores representan una sucesión de bancos arenosos de colores castaño amarillento claro a blanquecino y paquetes pelíticos oscuros en ciclos granodecrecientes que se apilan formando una sucesión con una clara tendencia grano y estrato creciente. Los bancos arenosos (arena gruesa a fina) presentan espesores crecientes desde 2 m en la base a más de 9 m, mientras que las pelitas intercaladas muestran una tendencia contraria con espesores que van desde los 15 m en la base a 1 m. En el tope de los paquetes pelíticos inferiores (los más espesos) se preservan intervalos de pelitas carbonosas, finamente laminadas, de los cuales se extrajeron las muestras que dieron fértiles y motivan este trabajo. Los 120 m superiores corresponden a una sucesión de bancos arenosos y conglomerádicos amalgamados en donde la preservación de intervalos pelíticos es sumamente infrecuente. Nuevamente los ciclos individuales presentan un arreglo granodecreciente.

Según nuestra interpretación paleoambiental preliminar sobre la base de evidencias sedimentológicas estas rocas representan la evolución de sistemas fluviales progresivamente más enérgicos con algún tipo de influencia marina y/o interacción con ambientes transicionales o deltaicos en la base de la sección. La sección inferior presenta una alternancia de fajas de canales arenosos con planicies pelíticas las cuales van desapareciendo progresivamente pasando a la sección superior en la cual sólo se preservan depósitos de canal arenoconglomerádicos.

Tabla 1

Lista de especies, conteos y afinidades botánicas de los palinomorfos identificados.

Species list, counts and botanical affinities of the identified palynomorphs.

	Taxones	Afinidad Botánica	Muestra 1		Muestra 2		
			Conteo	%	Conteo	%	
Baculatioparties concamerials (Cookson) Potamin, 1958 Osmundaceae 1 tr 14 10 1.5 Caratosporties qualit Cookson y Detimann, 1958 Selajanellacead/Lycopdiaceae 1 tr 1 tr 1 tr 10 1.5 35.5 5 Controlsporties australiants: (Cookson) Potanie, 1956 (Fig. 5(4)) Cyathaceae 146 41.5 140 20 Cadiobasity trees australiants: (Cookson) Potanie, 1956 (Fig. 5(1)) Cyathaceae 146 41.5 140 20 Cadiobasity trees australiants: (Soloson, 1967 (Fig. 5(2)) Cyathaceae 2 0.5 1 tr Cadiobasity trees australiants: (Soloson, 1967 (Fig. 5(1)) Cadiational trees australiants: (Soloson, 1967 (Fig. 5(1)) Schizanceae 2 0.5 1 tr Pertrivities australiants: (Soloson, 1967 (Fig. 5(3)) Mataniaceae 1 tr 7 1 Pertrivities australiants: (Soloson y Detimann Fixes, 1970 (Fig. 5(7)) Schajnellaceae 1 tr 1 tr Mairy Schulz, 1963 Mataniaceae 1 tr 1 tr 1	Esporas						
Bacadiasporties sp Ormanidaceae 1 r 10 1,5 Cercatosporties autraliants (Cookson P bronic, 1956 (Fig. 5(4)) Selajaneceae 1 r 1 r Cicatificacity porties autraliants (Cookson P bronic, 1956 (Fig. 5(4)) Selajaneceae 51 15 35 5 Cyathidies sp. Cyatheceae 51 15 35 5 Cyathidies sp. (Fig. 5(2)) - - 1 ur Gleichenitätes senonicus Ross, 1949 (Fig. 5(8)) Gleicheniaceae 2 0.5 1 ur Gardiatisporites sp. (Fig. 5(2)) 67 20 105 15 Mataniaceae 1 ur 7 1 ur 1 ur 2 ur 1 distaneceae 1 ur 1 <t< td=""><td>Baculatisporites comaumensis (Cookson) Potonié, 1956</td><td>Osmundaceae</td><td>1</td><td>tr</td><td>14</td><td>2</td></t<>	Baculatisporites comaumensis (Cookson) Potonié, 1956	Osmundaceae	1	tr	14	2	
$\begin{array}{c} Creation printse agauditis (Cookson P boting, 1956 (Fig. 5(4)) \\ Cicatricon printse auxtinutions (Cookson P boting, 1956 (Fig. 5(4)) \\ Cyatheaceae \\ Constraints (Cookson P constraints, 1956 (Fig. 5(1)) \\ Cichechenidizes semanticas Ros, 1949 (Fig. 5(8)) \\ Cichechenidizes semanticas Ros, 1949 (Fig. 5(8)) \\ Cichechenidizes semanticas Ros, 1949 (Fig. 5(8)) \\ Cichechenidizes semanticas Ros, 1949 (Fig. 5(1)) \\ Cichechenidizes semanticas Ros, 1949 (Fig. 5(1)) \\ Cichechenidizes semanticas Ros, 1949 (Fig. 5(1)) \\ Cichechenidizes results (Cookson D Doting, Krutzsch, Lyscopodiaceae 1 r r 7 1 r r 1 r r 1 r r 7 1 r r 1 r r 7 1 r r 1 r r 7 1 r r 1 r$	Baculatisporites sp	Osmundaceae	1	tr	10	1,5	
Clearnic cosporties austrultania (Cookson Potonic, 1956 (Fig. 5(4)) Cyabilities more Couper, 1953 (Fig. 5(6)) Cyabilities autom Couper, 1953 (Fig. 5(6)) Cyabilities autom Couper, 1953 (Fig. 5(7)) Schizacaceae 2 0.5 1 tr Globarity parties sp. (Fig. 5(2)) (Fig. 5(3)) Gloicheniaceae 2 0.5 1 tr Couper Server	Ceratosporites equalis Cookzon y Dettmann, 1958	Selaginellaceae/Lycopodiaceae	1	tr	1	tr	
$ \begin{array}{c} Cyathidites minor Couper, 1953 (Fig. 5(6)) Cyatheaceae 51 15 35 5 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0 0$	Cicatricosisporites australiensis (Cookson) Potonié, 1956 (Fig. 5(4))	Schizaeaceae	2	0,5	1	tr	
Cyathidze sp. Cyatheaceae 146 41.5 140 20 Globotsporties sp. (Fig. 5(1)) - - 1 tr Globotsporties sp. (Fig. 5(2)) Gloichenialceae 1 tr tr Granulatizyorites sonticox Ross. 1940 (Fig. 5(17)) Matoniaceae 1 tr tr Maionisporties valkheimer Filaoff, 1975 Schizaeaceae 2 0.5 1 tr Amonisporties sp. (Fig. 5(2)) Matoniaceae 1 tr 7 1 Perotrilies majus (Cookson D'Ettmann, 1970 (Fig. 5(7)) Selafinollaceae - - 1 tr Mai y Schutz, 1963 Retrieves antiquasporties without webset; Dettmann, 1963 Sphagnum 1 tr 1 tr <td>Cyathidites minor Couper, 1953 (Fig. 5(6))</td> <td>Cyatheaceae</td> <td>51</td> <td>15</td> <td>35</td> <td>5</td>	Cyathidites minor Couper, 1953 (Fig. 5(6))	Cyatheaceae	51	15	35	5	
Gabonisporites sp. (Fig. 5(12)) - - - - - 1 tr Glicichenitiaceae sconoicus Ross, 1949 (Fig. 5(8)) Glicichenitaceae 2 0.5 1 tr Granulatisporites vontus Wisson Y Webster, 1946 (Fig. 5(17)) Schizaeaceae 2 0.5 1 tr Matonisporites vontus Wisson Y Webster, 1946 (Fig. 5(17)) Schizaeaceae - - 1 tr 7 1 Pertorities majuit (Cookson P Detimann) Evans, 1970 (Fig. 5(7)) Schizaeaceae - - 1 tr 7 1 Rouseisportes reticultants Poecek, 1962 (Fig. 5(3)) Kitciaceae Riccia 4 1 3 0.5 Sterrizporites antiquatoparite (Wisson Y Webster) Dettmann, 1963 Sphagnum 1 tr 1 tr Veruccasiporites sp. (Fig. 5(1) Cycadales, Bennetitiales 1 tr 1 tr Gomerroites publicaceaa (Archangelsky Pomero) Archangelsky, 1988 Podocarapaceae 1 tr 1 tr Microcachroidites antoricac (Cookson ac Cooper, 1953 (Fig. 5(5)) Podocarapaceae 1	Cyathidites sp.	Cyatheaceae	146	41,5	140	20	
	Gabonisporites sp. (Fig. 5(12))		-	-	1	tr	
$ \begin{array}{cccccc} Granudaceae & 17 & 5 & 1 & r \\ Ichovogories volkbeiner Flatoff, 1975 & Schizaaeceae & 2 & 0.5 & 1 & r \\ Lavigutosporites volkbeiner Flatoff, 1975 & Schizaaeceae & 2 & 0.5 & 1 & r \\ Lavigutosporites volkbeiner Flatoff, 1975 & Schizaaeceae & 1 & r & 7 & 1 \\ Perotrillies majus (Cookson y Detmann) Evans, 1970 (Fig. 5(7)) & Schagnelaee & - & - & 1 & r \\ Retirupters majus (Cookson y Detmann) Evans, 1970 (Fig. 5(7)) & Schagnelaee & - & - & 1 & r \\ Retirupters majus (Cookson y Detmann) Evans, 1970 (Fig. 5(7)) & Schagnelaee & - & - & 1 & r \\ Retirupters antiques porties (Cookson y Detmann, 1963 & Sphagnum & 1 & r & 1 & r \\ Retirupters antiques porties (Wilson y Webster) Detmann, 1963 & Sphagnum & 1 & r & 1 & r \\ Vertraceisiporites sp. (Fig. 5(1)) & Vebster) Detmann, 1963 & Sphagnum & 1 & r & 1 & r \\ Equistosporites sp. (Fig. 5(16)) & Gradee & 1 & r & 1 & r \\ Equistosporites sp. (Fig. 5(16)) & Gradee & 1 & r & 1 & r \\ Equistosporites sp. (Fig. 5(16)) & Gradee & 1 & r & 1 & r \\ Microcachripities mavouit (Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(5)) & Podocarpaceae & 1 & tr & 1 & r \\ Microcachripities mavouit (Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(5)) & Podocarpaceae & 1 & tr & 1 & tr \\ Phyliochaddites mavouit (Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(1)) & Podocarpaceae & 1 & tr & 1 & tr \\ Phyliochaddites mavouit (Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(1)) & Podocarpaceae & 1 & tr & 1 & tr \\ Polites explicities maintscohranus Konzon (Couper, 1953 (Fig. 5(1)) & Podocarpaceae & 1 & tr & 1 & tr \\ Polites explicities maintscohranus Konzon (Couper, 1960 (Fig. 5(10)) & Podocarpaceae & 1 & tr & 1 & tr \\ Polites explicities maintscohranus Mc Intyre, 1966 (Fig. 5(10)) & Podocarpaceae & 1 & tr & 1 & tr \\ Polites explicities microsaccutum (Cookson Couper, 1960 (Fig. 5(10)) & Podocarpaceae & 1 & tr & 13 & 19 \\ Principites schere (Fig. 6(2), 12) & Fig. 6(2) & Fig.$	Gleicheniidites senonicus Ross, 1949 (Fig. 5(8))	Gleicheniaceae	2	0,5	1	tr	
	Granulatisporites sp.	Osmundaceae	17	5	1	tr	
	Ischyosporites volkheimeri Filatoff, 1975	Schizaeaceae	2	0,5	1	tr	
$\begin{array}{cccccccccccccccccccccccccccccccccccc$	Laevigatosporites ovatus Wilson y Webster, 1946 (Fig. 5(17))		67	20	105	15	
$\begin{array}{c c c c c c c c c c c c c c c c c c c $	Matonisporites sp. (Fig. 5(2))	Matoniaceae	1	tr	7	1	
Retitriletes autoroclamatidades (Cookson) Doring, Krutzsch, Mairy Schultz, 1963 Lycopodiaceae 1 tr 2 tr Mairy Schultz, 1963 Rouseizportes reticulatus Poock, 1962 (Fig. 5(3)) Ricciaceae Riccia 4 1 3 0,5 Stereisporites antiguasporites (Wilson y Webster) Dettmann, 1963 Sphagnum 1 tr 1 1 tr 1 1 1 1	Perotrilites majus (Cookson v Dettmann) Evans, 1970 (Fig. 5(7))	Selaginellaceae	_	_	1	tr	
Mai y Schultz, 1963Marke Procession Proc	Retitriletes austroclavatidites (Cookson) Döring, Krutzsch.	Lycopodiaceae	1	tr	2	tr	
Raiseignories reticulatus Pocock, 1962 (Fig. 5(3))Ricciaceae Riccia4130.5Steretsporites antiquasporites (Wilson y Webster) Detimann, 1963Sphagnum1tr1tr1trPolen de ginnospermasCycadales, Bennetitiales1tr1tr1trCycadopites nitidus (Balme) de Jersey, 1964 (Fig. 5(11))Cycadales, Bennetitiales1tr1tr1trEquisetsporites sp. (Fig. 5(16))Cycadales, Bennetitiales1tr1tr1trMicrocachryidites antarcticus Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(5))Podocarpaceae30.530.5Podocarpidites antarcticus Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(5))Podocarpaceae164.5243.5Podocarpidites elegans Romero, 1977 (Fig. 5(3))Podocarpaceae164.5243.5Podocarpidites elegans Romero, 1977 (Fig. 5(3))Podocarpaceae1tr1ururPolen de angiospermas	Mai v Schultz, 1963	_j F					
Stereisporties antiquasporties (Wilson y Webster) Dettmann, 1963Spharma Internation1tr1tr1trVernecosisporties sp. (Fig. 5(1))Cycadales, Bennettitales1tr1tr1trPolen de gimnospermasCycadales, Bennettitales1tr1tr1trEquisitosporties sp. (Fig. 5(16))Cycadales, Bennettitales1tr1tr1trEquisitosporties sp. (Fig. 5(16))Cycadales, Bennettitales1tr1tr1trGameroties pseliasoccus (Archangelsky, 198Podocarpaceae1tr1tr1trPhylloclaildites maxeonii Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(9))Podocarpaceae164,5243,5Podocarpidites cilegians Romero, 1977 (Fig. 5(13))Podocarpaceae164,5243,5Polen de angiospermas	Rouseisportes reticulatus Pocock, 1962 (Fig. 5(3))	Ricciaceae Riccia	4	1	3	0.5	
$ \begin{array}{cccccccccccccccccccccccccccccccccccc$	Stereisporites antiquasporites (Wilson v Webster) Dettmann 1963	Sphagnum	1	tr	1	tr	
$\begin{array}{c c c c c c c c c c c c c c c c c c c $	Verrucasisparites sn (Fig. 5(1))	Sphagham	1	_	1	tr	
Polen de gimnospermas $Cycadopites nitidus (Balme) de Jersey, 1964 (Fig. 5(11))Cycadales, Bennettitales1tr1trEquisetosporites sp. (Fig. 5(16))Ephedraceae30,530,5Gamerroites psilasaccus (Archangelsky y Romero) Archangelsky, 1988Podocarpaceae1tr1trMicrocachryidites antarcius Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(9))Podocarpaceae1tr1trPhyllocladidites mawsonii Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(9))Podocarpaceae164,5243,5Podocarpidites elevans Romero, 1977 (Fig. 5(13))Podocarpaceae164,5243,5Trisaccites microsaccatum (Cookson) Couper, 1960 (Fig. 5(10))Podocarpaceae1tr1trPolen de angiospermasArecipites sp. (Fig. 6(7))Arceaceae92,58412Arecipites sp. (Fig. 6(7))Arceaceae1tr1314,5Clavatipollenites sp. (Fig. 6(13))Ericales-30,5Liliacidites ef, variegatus Couper, 1960 (Fig. 6(11, 12))Liliaceae1tr13319Liliacidites sp. (Fig. 6(17, 18))Liliaceae1tr355Longaperities sp. (Fig. 6(12, 20))Nyssaceae20,530,5Protaceae-1tr1tr1trNyssapollenites sp. (Fig. 6(17, 18))Liliaceae1tr1trLiliacidities sp. (Fig. 6(12, 21))Arceaceae$	vernueosisponies sp. (11g. 5(1))				1	u	
$\begin{array}{cccc} Cycadepites nitulas (Balme) de Jersey, 1964 (Fig. 5(11)) & Cycadales, Bennetitiales 1 tr 1 tr \\ Equisetosporites sp. (Fig. 5(16)) & Ephedraceae 3 0,5 3 0,5 \\ Gamerrolites psilasaccus (Archangelsky y Romero) Archangelsky, 1988 Podocarpaceae 1 tr 1 tr \\ Microcachryidites anawsonii Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(5)) Podocarpaceae 1 tr 1 tr 1 tr \\ Phyllocladidites mawsonii Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(5)) Podocarpaceae 1 or tr 1 tr 1 tr \\ Phyllocladidites mawsonii Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(9)) Podocarpaceae 1 or tr 1 tr 1 tr \\ Podocarpidites of ellipticus Cookson, 1947 (Fig. 5(14)) Podocarpaceae 1 or tr 1 tr 1 tr \\ Polen de angiospermas \\ Arecipites ninutiscabratus Mc Intyre, 1968 (Fig. 6(1, 2, 6)) & Arecaceae 9 2,5 84 12 \\ Arecipites sp. (Fig. 6(7)) & Arecaceae 3 1 31 4,5 \\ Clavatipolienties sp. (Fig. 6(7), 1) & Chloranthaceae 1 tr 133 19 \\ Ericipites scabratus Harris, 1965 (Fig. 6(23)) & Ericales - 3 0,5 \\ Liliaccidites f. variegatus Couper, 1960 (Fig. 6(11, 12)) & Liliaceae 1 tr 21 3 \\ Liliaccidites sp. (Fig. 6(21, 18)) & Liliaceae 1 tr 21 3 \\ Liliaccidites sp. (Fig. 6(21, 18)) & Liliaceae 1 tr 35 5 \\ Longaperities sp. (Fig. 6(21, 18)) & Liliaceae 1 tr 35 5 \\ Longaperities sp. (Fig. 6(27)) & Arecaceae 2 0,5 3 0,5 \\ Proteacidities sp. (Fig. 6(27)) & Proteaceae 2 0,5 1 tr \\ Psilaricoloprites sp. (Fig. 6(27)) & Proteaceae 2 0,5 1 tr \\ Psilaricoloprites sp. (Fig. 6(27)) & Proteaceae 2 0,5 1 tr \\ Psilaricoloprites sp. (Fig. 6(27)) & Proteaceae 2 0,5 1 tr \\ Psilaricoloprites sp. (Fig. 6(27)) & Proteaceae 2 0,5 1 tr \\ Psilaricoloprites sp. (Fig. 6(24, 25)) & Symplocaceae - 1 tr \\ Psilaricoloprites sp. (Fig. 6(24, 25)) & Proteaceae - 3 0,5 \\ Senipites sp. (Fig. 6(24, 25)) & Symplocaceae - 3 0,5 \\ Senipites sp. (Fig. 6(24, 25)) & Symplocaceae - 3 0,5 \\ Senipites sp. (Fig. 6(24, 25)) & Symplocaceae - 3 0,5 \\ Senipites sp. (Fig. 6(24, 25)) & Symplocaceae - 3 0,5 \\ Senipites sp. (Fig. 6(24, 25)) & Symplocaceae - 3 0,5 \\ Senipites sp. (Fig. 6(24, 25)) & Dinophyceae 3 0,5 \\ Senipites sp. (Fig. 6(25, 0)$	Polen de gimnospermas						
Equisitosporites sp. (Fig. 5(16))Ephedraceae30.530.5Gamerroites pilasacus (Archangelsky y Romero) Archangelsky, 198Podocarpaceae1tr1trPhyllocladidites maxsoni Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(5))Podocarpaceae30.530.5Podocarpidites cf. ellipticus Cookson, 1947 (Fig. 5(13))Podocarpaceae164.5243.5Podocarpidites elegans Romero, 1977 (Fig. 5(13))Podocarpaceae1tr1trPolen de angiospermasnerceintes minutiscabratus Mc Intyre, 1968 (Fig. 6(1, 2, 6))Arecaceae92.58412Areciptes sp. (Fig. 6(7))Arecaceae31314.5243.5Clavatipollenites sp. (Fig. 6(8, 13))Chloranthaceae1tr1319Ericipties scabratus Harris, 1965 (Fig. 6(23))Ericales-30.530.5Liliaccidites cf. variegants Couper, 1960 (Fig. 6(1, 2, 0))Arecaceae1tr2133Liliacidites sp. (Fig. 6(21, 2))Arecaceae-1tr21331.55Longapertites sp. (Fig. 6(21, 2))Arecaceae-1tr21330.555Longapertites sp. (Fig. 6(21, 2))Arecaceae20.530.571tr1tr1tr1tr1tr1tr1tr1tr111111	Cycadopites nitidus (Balme) de Jersey, 1964 (Fig. 5(11))	Cycadales, Bennettitales	1	tr	1	tr	
Gamerrolites psilasaccus (Archangelsky y Romero) Archangelsky, 1988Podocarpaceae1tr1trMicrocachryidites antarcticus Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(5))Podocarpaceae1tr1trPhyllocladidites mawsonii Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(9))Podocarpaceae30,530,5Podocarpidites cl. ellipticus Cookson, 1947 (Fig. 5(14))Podocarpaceae164,5243,5Podocarpidites cl. gans microsaccutum (Cookson) Couper, 1960 (Fig. 5(10))Podocarpaceae1tr1trPolen de angiospermasTrisaccites microsaccutum (Cookson) Couper, 1960 (Fig. 6(10))Arecaceae92,58412Arecipites minutiscabratus Mc Intyre, 1968 (Fig. 6(1, 2, 6))Arecaceae31314,5Clavatipolenites sp. (Fig. 6(7))Chloranthaceae1tr13319Ericipites scabratus Harris, 1965 (Fig. 6(1, 12))Liliaceae1tr213Liliacidites cf. variegatus Couper, 1960 (Fig. 6(15, 20))Arecaceae-1tr30,5Liliacidites sp. (Fig. 6(17, 18))Liliaceae1tr30,55Longaperities sp. (Fig. 6(21, 22))Arecaceae20,530,5Proteaceale20,530,51tr1trNyssapollenites sp. (Fig. 6(17, 18))Liliaceae1tr1trProteaceale20,530,551tr <tr< tbody="">1<</tr<>	Equisetosporites sp. (Fig. 5(16))	Ephedraceae	3	0,5	3	0,5	
Microcachryldites antarcticus Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(5)) Podocarpaceae 1 tr 1 tr Phyllocladidites mawsonii Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(9)) Podocarpaceae 3 0,5 3 0,5 Podocarpidites cl. elipticus Cookson, 1947 (Fig. 5(14)) Podocarpaceae 16 4,5 24 3,5 Podocarpidites elegans Romero, 1977 (Fig. 5(13)) Podocarpaceae 1 tr 1 tr Pole de angiospermas Arceiptes miuntiscabratus Mc Intyre, 1968 (Fig. 6(1, 2, 6)) Arceaceae 9 2,5 84 12 Arceipties sp. (Fig. 6(7)) Arceaceae 3 1 31 4,5 Clavatipollenites sp. (Fig. 6(8, 13)) Chloranthaceae 1 tr 133 19 Ericipites scharatus Harris, 1965 (Fig. 6(23)) Ericales - 3 0,5 Liliacidites sp. (Fig. 6(17, 18)) Liliaceae 1 tr 21 3 Liliacidites sp. (Fig. 6(21, 22)) Arceaceae 2 0,5 3 0,5 Liliacidites sp. (Fig. 6(21, 22)) Arceaceae 1 tr 21 3 Liliacidites sp. (Fig. 6(21, 23)) <td>Gamerroites psilasaccus (Archangelsky y Romero) Archangelsky, 1988</td> <td>Podocarpaceae</td> <td>1</td> <td>tr</td> <td>1</td> <td>tr</td>	Gamerroites psilasaccus (Archangelsky y Romero) Archangelsky, 1988	Podocarpaceae	1	tr	1	tr	
$\begin{array}{c c c c c c c c c c c c c c c c c c c $	Microcachryidites antarcticus Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(5))	Podocarpaceae	1	tr	1	tr	
$\begin{array}{c c c c c c c c c c c c c c c c c c c $	Phyllocladidites mawsonii Cookson ex Couper, 1953 (Fig. 5(9))	Podocarpaceae	3	0,5	3	0,5	
Podocaripidites elegans Romero, 1977 (Fig. 5(13)) Podocarpaceae 16 4,5 24 3,5 Trisaccites microsaccatum (Cookson) Couper, 1960 (Fig. 5(10)) Podocarpaceae 1 tr 1 tr Polen de angiospermas - 1 tr 1 tr 1 tr Arecipites minutiscabratus Mc Intyre, 1968 (Fig. 6(1, 2, 6)) Arecaceae 3 1 31 4,5 Clavatipollenites sp. (Fig. 6(7)) Arecaceae 3 1 31 4,5 Clavatipollenites sp. (Fig. 6(7)) Arecaceae 1 tr 133 19 Ericipites scabratus Harris, 1965 (Fig. 6(23)) Ericales - 3 0,5 Liliacidites sp. (Fig. 6(17, 18)) Liliaceae 1 tr 35 5 Longapertites sp. (Fig. 6(21, 22)) Arecaceae 2 0,5 3 0,5 Peniosulpolitis gilli (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29)) Proteaceae 2 0,5 1 tr Polaceae 2 0,5 1 tr 1 tr 1 tr Proteacidites sp. Fig. 6(27)) Prot	Podocarpidites cf. ellipticus Cookson, 1947 (Fig. 5(14))	Podocarpaceae	17	5	24	3,5	
Trisaccites microsaccatum (Cookson) Couper, 1960 (Fig. 5(10)) Podocarpaceae 1 tr 1 tr Polen de angiospermas Arecipites minutiscabratus Mc Intyre, 1968 (Fig. 6(1, 2, 6)) Arecaceae 9 2,5 84 12 Arecipites sin, (Fig. 6(7)) Arecaceae 3 1 31 4,5 Clavatipollenites sp. (Fig. 6(8, 13)) Chloranthaccae 1 tr 133 19 Ericipites scabratus Harris, 1965 (Fig. 6(23)) Ericales - 3 0,5 Liliacidites sp. (Fig. 6(17, 18)) Liliaceae 1 tr 35 5 Longapertites sp. (Fig. 6(21, 22)) Arecaceae - 1 tr 35 5 Proteacidites sp. (Fig. 6(21, 22)) Arecaceae - 1 tr 3 0,5 Prinsulapollis gilli (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29)) Proteaceae 2 0,5 1 tr Psilatricolporites sp. (Fig. 6(27)) It tr 1 tr 1 tr Rhoipites sp. (Fig. 6(9-14)) Proteaceae 2 0,5 4 0,5 Rhoipites sp. (Fig. 6(9-	Podocarpidites elegans Romero, 1977 (Fig. 5(13))	Podocarpaceae	16	4,5	24	3,5	
Polen de angiospermas Arecipites minutiscabratus Mc Intyre, 1968 (Fig. $6(1, 2, 6)$) Arecaceae 9 2.5 84 12 Arecipites sp. (Fig. $6(7)$) Arecaceae 3 1 31 4.5 Clavatipollenites sp. (Fig. $6(8, 13)$) Chloranthaceae 1 tr 133 19 Ericipites scabratus Harris, 1965 (Fig. $6(23)$) Ericales - 3 0.5 Liliacidites sp. (Fig. $6(17, 18)$) Liliaceae 1 tr 21 3 Liliacidites sp. (Fig. $6(17, 18)$) Liliaceae 1 tr 35 5 Longapertites sp. (Fig. $6(21, 22)$) Arecaceae - 1 tr 35 5 Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettmann, 1973 (Fig. $6(15, 20)$) Nyssaceae 2 0.5 3 0.5 Proteacidites sp. (Fig. $6(27)$) Proteaceae 2 0.5 1 tr 1 tr Reidiporites canchoii Archangelsky, 1973 (Fig. $6(19)$) Proteaceae 2 0.5 4 0.5 Proiteacidites sp. (Fig. $6(2+14)$) - - 3 0.5 Rhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig.	Trisaccites microsaccatum (Cookson) Couper, 1960 (Fig. 5(10))	Podocarpaceae	1	tr	1	tr	
Norm de anglospentials Arecipites simultizeabratus Mc Intyre, 1968 (Fig. 6(1, 2, 6))Arecaceae92.58412Arecipites simultizeabratus Mc Intyre, 1968 (Fig. 6(1, 2, 6))Arecaceae31314,5Clavatipollenites sp. (Fig. 6(7))Chloranthaceae1tr13319Ericipites scabratus Harris, 1965 (Fig. 6(23))Ericales-30,5Liliacidites cf. variegatus Couper, 1960 (Fig. 6(11, 12))Liliaceae1tr213Liliacidites sp. (Fig. 6(17, 18))Liliaceae1tr30,5Longapertites sp. (Fig. 6(21, 22))Arecaceae-1tr30,5Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29))Proteaceae20,530,5Perinsulapollis gillii (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29))Proteaceae20,51trPristatricolporites sp. (Fig. 6(27))Proteaceae20,51trRetidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae-1tr1trRobipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-30,50,50,5Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-30,50,5Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2tr(Fig. 6(3-5, 10, 16))Dinophyceae-30,55Dinophyceae-2tr-2tr <tr< td=""><td>Polen de angiospermas</td><td></td><td></td><td></td><td></td><td></td></tr<>	Polen de angiospermas						
Interprets Interprets initial cubic and the line (1, 2, 0)Arecaceae31314.5Arecipites sp. (Fig. 6(7))Chloranthaceae1tr13319Ericipites sp. (Fig. 6(8, 13))Chloranthaceae1tr13319Ericipites scabratusHarris, 1965 (Fig. 6(23))Ericales-30,5Liliacidites cliacidites sp. (Fig. 6(17, 18))Liliaceae1tr213Liliacidites closepertites sp. (Fig. 6(12, 22))Arecaceae1tr213Nyssapollenites res proteacidites sp. (Fig. 6(21, 22))Arecaceae20,530,5Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29))Proteaceae20,530,5Proteacidites sp. (Fig. 6(27))Proteaceae20,530,5Proteacidites sp.Proteaceae20,51trRetidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae-1trRousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31))-30,5Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-30,5Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2trCleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr-2trCleistosphaeridium sp. (Fig. 5(15))Dinophyceae1tr-2trTotales de palinomorfos contado	Arecipites minutiscalizatius Mc Intyre 1968 (Fig. 6(1, 2, 6))	Arecaceae	0	25	84	12	
Arectiques sp. (Fig. 6(1, 13))Arectede31314,3Clavatipollenites sp. (Fig. 6(2, 13))Ericales-30,5Liliacidites cf. variegatus Couper, 1960 (Fig. 6(11, 12))Liliaceae1tr213Liliacidites sp. (Fig. 6(17, 18))Liliaceae1tr355Longapertites sp. (Fig. 6(21, 22))Arecaceae-1tr355Nyssapollenites cf. squamosus Dettmann, 1973 (Fig. 6(15, 20))Nyssaceae20,530,5Proteacidites sp.Price (Fig. 6(21, 22))Proteaceae20,530,5Proteacidites sp.Price (Fig. 6(21, 22))Proteaceae20,530,5Proteacidites sp.Price (Fig. 6(21, 22))Proteaceae20,51trProteacidites sp.Fig. 6(27))Proteaceae20,51trProteacidites sp.Fig. 6(27))Proteaceae20,540,5Proteacidites sp.Fig. 6(27))Proteaceae-1tr1trRhipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae-30,540,5Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28))-30,540,5Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-30,5Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-30,5Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1 <td>Arecipites an (Fig. 6(7))</td> <td>Aroonoon</td> <td>3</td> <td>2,5</td> <td>21</td> <td>12</td>	Arecipites an (Fig. 6(7))	Aroonoon	3	2,5	21	12	
ChronitationChronitationChronitationIII	Arecipites sp. (Fig. $0(7)$)	Chlorenthaceae	5	l tr	122	4,5	
Enclose-50,5Liliacidites sch. variegatus Couper, 1960 (Fig. 6(11, 12))Liliaceae1tr213Liliacidites sp. (Fig. 6(17, 18))Liliaceae1tr355Longapertites sp. (Fig. 6(21, 22))Arecaceae-1tr355Nyssapollenites cf. squamosus Dettmann, 1973 (Fig. 6(15, 20))Nyssaceae20,530,5Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29))Proteaceae20,530,5Proteacidites sp.Proteaceae20,51tr1trPsilatricolporites sp. (Fig. 6(27))Retidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae-1tr1trRhoipites sp. (Fig. 6(9–14))Proteaceae20,540,50,50,5Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31))-30,50,50,5Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-30,50,5Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2tr(Fig. 6(3–5, 10, 16))Dinophyceae1tr2tr1Dinophyceae1tr2tr1trOuste indeterminado (Fig. 5(15))Dinophyceae1tr2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Eulerine contraction of the second	Enicale	1	u	155	19	
Linacadités cf. variegatus Couper, 1960 (Fig. 6(11, 12))Linaceae1tr213Liliacidités sp. (Fig. 6(17, 18))Liliaceae1tr355Longapertites sp. (Fig. 6(21, 22))Arecaceae-1trNyssapollenites cf. squamosus Dettmann, 1973 (Fig. 6(15, 20))Nyssaceae20,530,5Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29))Proteaceae20,51trProteacidites sp.Proteaceae20,51tr1tr1trPsilatricolporites sp. (Fig. 6(27))Proteaceae-1tr1tr1trRetidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae-1tr1trRhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28))-30,50,5Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31))-40,50,5Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-1tr2trSpinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2trDinoflageladosCleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr-2trQuiste indeterminado (Fig. 5(15))Dinophyceae1tr-2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Lili ili (Constanti Francisco (Constanti Constanti Const	Efficates	1	_	3	0,5	
Litacidites sp. (Fig. 6(17, 18))Linaceae1tr555Longapertites sp. (Fig. 6(21, 22))Arecaceae $-$ 1trNyssapollenites cf. squamosus Dettmann, 1973 (Fig. 6(15, 20))Nyssaceae20,530,5Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29))Proteaccae20,530,5Proteaccidites sp.Proteaccae20,51trrPsilatricolporites sp. (Fig. 6(27))1tr1tr1trRetidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae $-$ 1trRhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28))Proteaceae $-$ 1trRhoipites sp. (Fig. 6(9-14)) $-$ 30,5Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31)) $-$ 40,5Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae $-$ 30,5Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2trCleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr $-$ 2trQuiste indeterminado (Fig. 5(15))Dinophyceae1tr $-$ 2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Liliaciaites cf. variegatus Couper, 1960 (Fig. 6(11, 12))	Liliaceae	1	tr	21	3	
Longapertites sp. (Fig. 6(21, 22))Arecaceae $-$ 1trNyssapollenites cf. squamosus Dettmann, 1973 (Fig. 6(15, 20))Nyssaceae20,530,5Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29))Proteaceae20,530,5Proteacidites sp.Proteaceae20,51trPsilatricolporites sp. (Fig. 6(27))1tr1tr1trRetidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae20,540,5Rhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28))20,540,5Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31))-40,55Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-30,5Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2tr(Fig. 6(3-5, 10, 16))Dinophyceae1tr-2trDinoflagelados-2tr-2trCleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr-2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Liliacidites sp. (Fig. $6(17, 18)$)	Liliaceae	1	tr	35	2	
Nyssapollenites cf. squamosus Dettmann, 19/3 (Fig. 6(15, 20))Nyssaceae20,530,5Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29))Proteaceae20,530,5Proteacidites sp.Proteaceae20,51trPsilatricolporites sp. (Fig. 6(27))1tr1tr1Retidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae-1trRhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28))20,540,5Rhoipites sp. (Fig. 6(9–14))-30,5Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31))-40,5Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-30,5Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2trCleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr-2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Longapertites sp. (Fig. 6(21, 22))	Arecaceae		-	1	tr	
Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29))Proteaceae2 $0,5$ 3 $0,5$ Proteacidites sp.Proteaceae2 $0,5$ 1trPsilaricolporites sp. (Fig. 6(27))1tr1tr1trRetidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae-1trtrRhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28))2 $0,5$ 4 $0,5$ $-$ 3 $0,5$ Rhoipites sp. (Fig. 6(9–14))-3 $0,5$ $-$ 3 $0,5$ $ -$	Nyssapollenites cf. squamosus Dettmann, 1973 (Fig. 6(15, 20))	Nyssaceae	2	0,5	3	0,5	
Proteacidites sp.Proteaceae2 $0,5$ 1trPsilatricolporites sp. (Fig. 6(27))1tr1tr1trRetidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae-1trRhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28))2 $0,5$ 4 $0,5$ Rhoipites sp. (Fig. 6(9–14))-3 $0,5$ Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31))-4 $0,5$ Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-3 $0,5$ Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2tr(Fig. 6(3–5, 10, 16))Dinophyceae1tr-2trDinoflagelados-2tr-2trCleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr-2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Peninsulapollis gillii (Cookson) Dettman y Jarzen, 1988 (Fig. 6(29))	Proteaceae	2	0,5	3	0,5	
Psilatricolporites sp. (Fig. 6(27))1tr1trRetidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae $-$ 1trRhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28))2 $0,5$ 4 $0,5$ Rhoipites sp. (Fig. 6(9–14)) $-$ 3 $0,5$ Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31)) $-$ 4 $0,5$ Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae $-$ 3 $0,5$ Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2tr(Fig. 6(3–5, 10, 16))Dinophyceae1tr $-$ 2trDuiste indeterminado (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr $-$ 2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Proteacidites sp.	Proteaceae	2	0,5	1	tr	
Retidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))Proteaceae $-$ 1trRhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28))20,540,5Rhoipites sp. (Fig. 6(9–14)) $-$ 30,5Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31)) $-$ 40,5Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae $-$ 30,5Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2tr(Fig. 6(3–5, 10, 16))Dinophyceae1tr $-$ 2trDuiste indeterminado (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr $-$ 2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Psilatricolporites sp. (Fig. 6(27))		1	tr	1	tr	
Rhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28)) 2 $0,5$ 4 $0,5$ Rhoipites sp. (Fig. 6(9–14)) - 3 $0,5$ Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31)) - 4 $0,5$ Senipites sp. (Fig. 6(24, 25)) Symplocaceae - 3 $0,5$ Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986 Arecaceae Nypa 1 tr 2 tr (Fig. 6(3–5, 10, 16)) Dinophyceae 1 tr -	Retidiporites camachoii Archangelsky, 1973 (Fig. 6(19))	Proteaceae		-	1	tr	
Rhoipites sp. (Fig. 6(9–14)) – 3 0,5 Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31)) – 4 0,5 Senipites sp. (Fig. 6(24, 25)) Symplocaceae – 3 0,5 Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986 Arecaceae Nypa 1 tr 2 tr (Fig. 6(3–5, 10, 16)) Dinophyceae 1 tr – 2 tr Quiste indeterminado (Fig. 5(19)) Dinophyceae 1 tr – 2 tr Totales de palinomorfos contados y porcentajes 366 100% 718 100%	Rhoipites cf. minusculus Archangelsky, 1973 (Fig. 6(28))		2	0,5	4	0,5	
Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31))–40,5Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae–30,5Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2tr(Fig. 6(3–5, 10, 16))Dinophyceae1tr40,5DinoflageladosCleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr2trQuiste indeterminado (Fig. 5(15))Dinophyceae–2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Rhoipites sp. (Fig. 6(9–14))			-	3	0,5	
Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))Symplocaceae-30,5Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2tr(Fig. 6(3-5, 10, 16))Dinoflagelados-2tr-2trQuiste indeterminado (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Rousea patagonica Archangelsky, 1973 (Fig. 6(26, 30, 31))			-	4	0,5	
Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986Arecaceae Nypa1tr2tr(Fig. 6(3-5, 10, 16))Dinoflagelados </td <td>Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))</td> <td>Symplocaceae</td> <td></td> <td>-</td> <td>3</td> <td>0,5</td>	Senipites sp. (Fig. 6(24, 25))	Symplocaceae		-	3	0,5	
(Fig. 6(3–5, 10, 16))Dinoflagelados Cleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr-Quiste indeterminado (Fig. 5(15))Dinophyceae-2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa, 1986	Arecaceae Nypa	1	tr	2	tr	
DinoflageladosDinophyceae1tr-Cleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr-Quiste indeterminado (Fig. 5(15))Dinophyceae-2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	(Fig. 6(3–5, 10, 16))						
Cleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))Dinophyceae1tr-Quiste indeterminado (Fig. 5(15))Dinophyceae-2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Dinoflagelados						
Quiste indeterminado (Fig. 5(15))Dinophyceae-2trTotales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Cleistosphaeridium sp. (Fig. 5(19))	Dinophyceae	1	tr		-	
Totales de palinomorfos contados y porcentajes366100%718100%	Quiste indeterminado (Fig. 5(15))	Dinophyceae		-	2	tr	
	Totales de palinomorfos contados y porcentajes		366	100%	718	100%	

822

3. Materiales y métodos

Las muestras estudiadas fueron procesadas siguiendo técnicas estándar en palinología consistentes en: (1) ataques con ácidos HCl y HF, para la eliminación de los carbonatos y silicatos, respectivamente, (2) lavados con ácido HCl diluido, (3) filtrado por mallas de 25 μ m y 10 μ m, y (4) montaje con gelatina glicerina. De los 5 niveles procesados, sólo 2 brindaron residuo orgánico significativo (muestras 1 y 2). El material recuperado se encuentra bien preservado, pudiendo efectuarse asignaciones taxonómicas precisas.

Las preparaciones palinológicas se encuentran depositadas en la colección del Museo Regional Provincial "Padre Manuel Jesús Molina" de la ciudad de Río Gallegos, Provincia de Santa Cruz, Argentina; bajo la sigla MPM-MP y los números de catálogo 1920 (muestra 1) y 1921 (muestra 2).

El estudio fue llevado a cabo con un microscopio Leitz Dialux del Museo Argentino de Ciencias Naturales "Bernardino Rivadavia" (División Paleobotánica), y las fotomicrografías fueron tomadas con una cámara digital Coolpix 4500. Las coordenadas del material ilustrado corresponden a la reglilla *England Finder*.

En la Tabla 1 se incluyen los resultados de los conteos efectuados sobre dos preparados palinológicos completos por muestra y los porcentajes obtenidos para cada una de las especies presentes en la asociación. La abundancia de taxones seleccionados fue representada por medio de histogramas (Fig. 3).

Se aplicaron técnicas estadísticas multivariadas para analizar las similitudes de la Formación La Irene con otras unidades. Sobre la base de la presencia o ausencia de taxones (Tabla 2), se confeccionó una matriz básica de datos (Tabla 3), donde se consideraron como OTUs (Unidades Taxonómicas Operativas) a las formaciones comparadas y como caracteres a las especies presentes. Se utilizó el programa PAST (Hammer et al., 2001) analizándose la matriz por medio de la técnica Q (asociación de OTUs). Se utilizó el coeficiente de asociación de Jaccard obteniéndose una matriz de similitud (Tabla 4) con valores que varían entre 1 y 0, donde 1 representa la máxima similitud entre las OTUs comparadas y 0 la mínima. El diagrama de agrupamiento – cluster – (Fig. 4) fue confeccionado a partir de la técnica de ligamiento promedio (UPGMA); en su extremo superior se expresan los valores de similitud, y en el inferior el coeficiente de correlación cofenética.

4. Resultados

4.1. Características de las asociaciones

Las asociaciones palinológicas recuperadas provienen de la sección inferior de la Formación La Irene, en su perfil del cerro Calafate, y están integradas por esporas, polen y dos especies de quistes de dinoflagelados en cantidades muy reducidas (trazas). Se reconoce una elevada participación de restos carbonosos, leños y cutículas, así como una variedad de esporas de hongos no determinadas. Se pudieron identificar 42 tipos morfológicos de esporas y polen asignados a nivel de género y en la mayor parte de los casos a especie (Tabla 1; Figs. 5 y 6).

Las asociaciones están integradas por esporas de helechos del tipo *Cyathidites* (Cyatheaceae) junto con *Laevigatosporites* y *Granulatisporites* sp. (de afinidad botánica desconocida). Particularmente en la muestra 1, las esporas alcanzan más del 80% del espectro palinológico (Tabla 1 y Fig. 3). En la muestra 2, además del grupo anterior, las angiospermas son abundantes (Tabla 1 y Fig. 3), particularmente las chlorantáceas (*Clavatipollenites* sp.) y las arecáceaes (*Arecipites minutiscabratus, Arecipites* sp., *Longapertites* sp., *Spinizonocolpites hialinus*), seguidas por las liliáceas (*Liliacidites* cf. *variegatus*,



	Cy.+Laev.+Gr.	Podocarpáceas	Efedráceas	Arecáceas	Chlorantáceas	Liliáceas	Proteáceas
Muestra 1	82	10	0,5	3,5	0,3	0,3	1
Muestra 2	40	4,5	0,5	16,5	19	8	0,5

Fig. 3. Histogramas de abundancia de taxones seleccionados presentes en las muestras estudiadas. Abundance histograms of selected taxa present in the studied samples.

Tabla 2

Lista de presencia/ausencia de especies y/o géneros de la Formación La Irene y otras unidades del Campaniano tardío, Maastrichtiano y Paleoceno de la región austral de Sudamérica y Península Antártica. 1. Formación Pedro Luro, 2. Formación Loncoche, 3. Formación Los Alamitos, 4. Formación Paso del Sapo, 5. Formación Lefipán, 6. Formación Salamanca, 7. Formación Cerro Dorotea, 8. Formación López de Bertodano, (\odot especies en común; \bigcirc géneros en común).

Presence/absence scheme for species and/or genera in the La Irene Formation and other late Campanian, Maastrichtian and Paleocene units in southern South America and Antarctic Peninsula. 1. Pedro Luro Formation. 2. Loncoche Formation. 3. Los Alamitos Formation. 4. Paso del Sapo Formation. 5. Lefipán Formation. 6. Salamanca Formation. 7. Cerro Dorotea Formation. 8. López de Bertodano Formation, (● shared species; ○ shared genera).

Esporas								
Baculatisporites comaumensis Baculatisporites sp.					•	0		٠
Ceratosporites equalis					•			•
Cicatricosisporites australiensis				•	•		•	0
Cyathidites sp		•	•	•	•		•	•
Gabonisporites sp.								
Gleicheniidites senonicus	•	•	•	•	0	•		•
Granulatisporites sp.	•	-	-	Õ	Ū.	-		-
Ischyosporites volkheimeri		0	0	0				
Laevigatosporites ovatus		•	•	•	•	•	•	•
Matonisporites sp.		0	0			0		
Perotrilites majus								•
Retitriletes austroclavatidites	•	•	•					
Rouseisportes reticulatus		•	•	•	•	•		•
Stereisporites antiquasporites		•	•	•	•	•		•
vernucosispornies sp.								
Polen de gimnospermas								
Cycadopites nitidus	_	0	0	0	•	0		0
Equisetosporites sp.	0	0	0		0			0
Gamerroites psilasaccus	•	•	\sim	•	•			
Microcachrylanes antarcticus Phyllocladidites mawsonii	•	•	0	•				
Podocarnidites cf ellipticus	\cap		\bigcirc	\bigcirc	•		\bigcirc	•
Podocarpidites elegans	0		\bigcirc	0	•	•	0	0
Trisaccites microsaccatum		•			Õ		•	•
Dalan da angiasnamaa					-		-	-
Arecipites minutiscabratus			\bigcirc					
Arecipites sp	•		\bigcirc		•	•		•
Clavatipollenites sp.					0			
Ericipites scabratus					•	•		0
Liliacidites cf. variegatus	•	•	•	•	•	•	•	
Liliacidites sp.								0
Longapertites sp.					0	0		
Nyssapollenites cf. squamosus					0			
Peninsulapollis gillii	•	•	•		•	•		•
Proteacidites sp.	0		0	2	0	0	0	•
Psilatricolporites sp. Patidinavitas agmachaii	0		0	0	0	0	0	0
Renaipornes camacnon Rhoinitas of minusculus								
Rhoipites sp	•		\bigcirc		•	•	\bigcirc	\cap
Rousea patagonica			\bigcirc	•	•	•	0	0
Senipites sp.				•	-	- 0		
Spinizonocolpites hialinus		•			ĕ	ĕ		

Liliacidites sp.) y proteáceas (Penninsulapollis gillii, Proteacidites sp., Retidiporites camachoii). Las ericáceas (Ericipites subscabratus), y otras angiospermas de afinidad incierta se presentan como trazas o en porcentajes inferiores al 1%. Entre las gimnospermas, las podocarpáceas (Podocarpidites cf. ellipticus, Microcachryidites antarcticus, Phyllocladidites mawsonii, Trisaccites microsaccatum) se hallan en muy bajas proporciones igual que las efedráceas (Equisetosporites sp.). Los quistes de dinoflagelados son muy escasos, uno de ellos referible al género *Cleistosphaeridium* y otro indeterminado.

4.2. Comparación con otras asociaciones del centro y sur de Argentina y Antártida

Se encontraron similitudes generales entre las asociaciones palinológicas de la Fm. La Irene y las descriptas para otras secuencias campanianas, maastrichtianas y paleocenas del Matriz básica de datos: **a**. Spinizonocolpites hialinus, **b**. Senipites sp., **c**. Rousea patagonica, **d**. Rhoipites cf. minusculus, **e**. Retidiporites camachoii, **f**. Psilatricolporites sp., **g**. Proteacidites sp., **h**. Peninsulapollis gillii, **i**. Nyssapollenites cf. squamosus, **j**. Longapertites sp., **k**. Liliacidites cf. variegatus, **l**. Ericipites scabratus, **m**. Clavatipollenites sp., **n**. Arecipites minutiscabratus, **o**. Trisaccites microsaccatum, **p**. Podocarpidites cf. ellipticus, **q**. Phyllocladidites mawsonii, **r**. Microcachryidites antarcticus, **s**. Equisetosporites sp., **t**. Cycadopites nitidus, **u**. Stereisporites antiquasporis, **v**. Rouseisporites reticulatus, **w**. Gleicheniidites senonicus, **x**. Cyathidites minor, **y**. Ceratosporites equalis, **z**. Baculatisporites comaumensis. *Data matrix*.

	а	b	c	d	e	f	g	h	i	j	k	1	m	n	0	р	q	r	s	t	u	v	W	Х	у	Z
La Irene	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1
Pedro Luro	0	0	0	1	1	1	1	1	0	0	1	0	0	1	0	1	0	1	1	0	0	0	1	0	0	0
Loncoche	1	0	0	0	0	0	0	1	0	0	1	0	0	0	0	0	0	1	1	1	1	1	1	1	0	0
Los Alamitos	0	0	0	0	0	1	0	1	0	0	1	0	0	1	0	1	0	1	1	1	1	0	1	1	0	0
Paso del Sapo	0	0	1	0	0	1	0	0	0	0	1	0	0	0	0	1	0	1	0	1	1	1	1	1	0	0
Lefipán	1	1	1	1	0	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	0	1	1	1	1	1	0	1	1	1	1
Salamanca	1	1	1	1	1	1	1	1	0	1	1	1	0	1	0	1	0	0	0	1	1	0	1	0	0	1
Cerro Dorotea	0	0	0	0	0	1	0	0	0	0	1	0	0	0	1	1	0	0	0	0	0	0	0	1	0	0
L. Bertodano	0	0	0	0	0	1	1	1	0	0	0	1	0	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1	1

Tabla 4
Matriz de similitud (coeficiente Jaccard).
Similarity matrix (Jaccard coefficient).

Tabla 3

	La Irene	P. Luro	Loncoche	L. Alam.	P. Sapo	Lefipán	Salaman.	Dorotea	L. Bert.
La Irene	1	0,38462	0,38462	0,42308	0,34615	0,88462	0,65385	0,19231	0,65385
P. Luro	0,38462	1	0,33333	0,61538	0,35714	0,375	0,42105	0,25	0,42105
Loncoche	0,38462	0,33333	1	0,61538	0,46154	0,375	0,28571	0,15385	0,42105
L. Alam	0,42308	0,61538	0,61538	1	0,66667	0,41667	0,4	0,33333	0,55556
P. Sapo	0,34615	0,35714	0,46154	0,66667	1	0,33333	0,36842	0,4	0,36842
Lefipán	0,88462	0,375	0,375	0,41667	0,33333	1	0,6	0,16667	0,6
Salaman	0,65385	0,42105	0,28571	0,4	0,36842	0,6	1	0,15789	0,41667
Dorotea	0,19231	0,25	0,15385	0,33333	0,4	0,16667	0,15789	1	0,22222
L. Bert	0,65385	0,42105	0,42105	0,55556	0,36842	0,6	0,41667	0,22222	1



Fig. 4. Dendrograma mostrando el agrupamiento de formaciones basado en el coeficiente de similitud Jaccard y la técnica UPGMA (matriz básica de datos en Tabla 3).

Dendrogram showing the cluster of formations, based on Jaccard index and UPGMA technique (data matrix in Table 3).

centro y sur de Argentina y Antártida. Para efectuar la comparación se utilizaron técnicas estadísticas multivariadas (detalladas en materiales y métodos), comparándose las asociaciones sobre la base de la presencia/ausencia de taxones. Las asociaciones consideradas en este análisis, incluidas en la matriz básica de datos (Tabla 3), provienen de las formaciones:

- Pedro Luro, Maastrichtiano-Daniano, provincia de Buenos Aires (Ruiz y Quattrocchio, 1997a, 1997b);
- Loncoche, Maastrichtiano, provincia de Mendoza (Papú, 2002);
- Los Alamitos, Campaniano tardío, provincia de Río Negro (Papú y Sepúlveda, 1995);
- Paso del Sapo, Maastrichtiano, provincia del Chubut (Papú, 1988a, 1988b, 1989);
- Lefipán, Maastrichtiano, provincia del Chubut (Baldoni, 1992; Baldoni y Askin, 1993);
- Salamanca, Daniano, provincia del Chubut (Archangelsky, 1973; Archangelsky y Zamaloa, 1986);
- Cerro Dorotea, Paleoceno, provincia de Santa Cruz (Freile, 1972);
- López de Bertodano, Maastrichtiano/Daniano, península Antártica (Baldoni y Barreda, 1986; Askin, 1989, 1990a, 1990b).



Fig. 5. 1. Verrucosisporites sp., MPM-MP 1921e X55-4. 2. Matonisporites sp., MPM-MP 1921c E48-2. 3. Rouseisporites reticulatus Pocock, MPM-MP 1921a P30-3. 4. Cicatricosisporites australiensis (Cookson) Potonié, MPM-MP 1921a G30-1. 5. Microcachryidites antarcticus Cookson, ex Couper, MPM-MP 1921e N36. 6. Cyathidites minor Couper, MPM-MP 1921c Z42-4. 7. Perotrilites majus (Cookson y Dettmann) Evans, MPM-MP 1921b J39/J40-1. 8. Gleicheniidites senonicus

El diagrama de agrupamiento obtenido luego de la aplicación del programa PAST (Fig. 4), muestra tres grupos básicos de unidades. Un primer grupo, donde se encuentra la Formación La Irene junto con las formaciones Lefipán (Maastrichtino, provincia del Chubut), Salamanca (Daniano, provincia del Chubut) y López de Bertodano (Maastrichtiano/ Daniano, Antártida). Un segundo grupo, con menores similitudes con la Formación La Irene, integrado por las formaciones Loncoche (Maastrichtiano, provincia de Mendoza), Los Alamitos (Campaniano tardío, provincia de Río Negro), Paso del Sapo (Maastrichtiano, provincia de I Chubut) y Pedro Luro (Maastrichtiano-Daniano, provincia de Buenos Aires). Por último, un tercer grupo con muy baja similitud con el resto, integrado exclusivamente por la Formación Cerro Dorotea (Paleoceno, provincia de Santa Cruz).

5. Discusión

5.1. Tipos de vegetación

La composición de las asociaciones de polen y esporas provenientes de las dos muestras fértiles de la Formación La Irene y sus abundancias relativas, sugieren al menos dos tipos principales de asociaciones vegetales. En la muestra 1 (MPM MP 1920), con una alta abundancia relativa de esporas de helechos, estaría representada la vegetación que bordea una laguna o pantano costero. Entre ellas, las cyateáceas actualmente se desarrollan en regiones pantropicales y son en su mayoría arborescentes; su abundancia en la Formación La Irene estaría indicando condiciones paleoclimáticas cálidas y húmedas. Las otras dos especies de esporas que son abundantes (*Laevigatosporites ovatus* y *Granulatisporites* sp.) no tienen afinidades definidas. Este sería prácticamente el único tipo de vegetación bien representado en la muestra 1.

En la muestra 2 (MPM MP 1921), en cambio, además de la asociación anterior, se reconoce otro grupo vegetal dominado chlorantáceas y arecáceas. Las chlorantáceas aunque mayormente herbáceas incluyen algunas formas leñosas y son comunes en los trópicos y subtrópicos. Las arecáceas reúnen plantas arbustivas y arborescentes distribuidas en la actualidad en las regiones ecuatorial, tropical y subtropical. En particular la presencia de *Spinizonocolpites*, comparable con el género de palmera actual *Nypa*, sugiere el desarrollo de comunidades costeras desarrolladas bajo condiciones de clima cálido y al menos localmente húmedo. Esta palmera, se encuentra altamente adaptada a desarrollarse en comunidades tropicales de ambientes costeros, en posiciones intermareales.

5.2. Edad

Los palinomorfos de la Formación La Irene sólo pueden aportar una guía general sobre la edad de los niveles portadores.

La mayoría de las especies tienen un rango estratigráfico amplio en secuencias bien datadas del Hemisferio sur, particularmente de Australia y Nueva Zelanda. En Sudamérica y Antártica la información disponible de secuencias del Cretácico Tardío y Paleógeno temprano es limitada. Sin embargo, la abundancia de polen de arecáceas en latitudes medias y altas es característica de asociaciones de fines del Cretácico o principios del Paleógeno. En el centro y sur de Argentina, esta familia fue reconocida a partir del Maastrichtiano representada por los géneros Arecipites, Longapertites y Spinizonocolpites (Fig. 7). Arecipites está bien representado en las formaciones Los Alamitos (Campaniano tardío), Pedro Luro (Maastrichtiano/Daniano), Lefipán (Maastrichtiano) y Salamanca (Daniano). Longapertites patagonicus fue definido para el Daniano de la Formación Salamanca v considerado afín a la familia Palmae sobre la base de sus características aperturales (Archangelsky, 1973). Otros registros de esta especie corresponden al Maastrichtiano de la Fm. Lefipán (Baldoni y Askin, 1993). El material presente en la Fm. La Irene es comparable con Longapertites patagonicus pero sus dimensiones son menores. Otras especies de Longapertites se documentan a partir del Maastrichtiano en Brasil y Nigeria, y del Daniano en la región del Caribe (Regali et al., 1974; Germeraad et al., 1968). En particular, Spinizonocolpites, vinculable con el género actual Nypa, es característico del Maastrichtiano-Paleoceno de la Provincia Palmae (Germeraad et al., 1968; Herngreen et al., 1996) y en Argentina Spinizonocolpites hialunus fue identificado en las formaciones Loncoche (Maastrichtiano), Lefipán (Maastrichtiano) y Salamanca (Daniano).

Ericipites scabratus, afín a ericáceas, fue definido para el Paleoceno de Australia (Harris, 1965) y en Argentina se documenta por primera vez en el Maastrichtiano de la Fm. Lefipán (Baldoni y Askin, 1993).

Por otra parte, los registros más antiguos de proteáceas en el centro y sur de Argentina, hasta el momento corresponden al Campaniano tardío de la Formación Los Alamitos, representadas por Penninsulapollis gillii (Papú y Sepúlveda, 1995), especie afín al género actual Beauprea (Dettmann y Jarzen, 1988). También fue reconocida en las formaciones Salamanca (Daniano) y Cerro Dorotea (Paleoceno). En Antártida, Australia y Nueva Zelanda, P. gillii muestra una distribución comparable con sus primeros registros a partir del Campaniano tardío (Dettmann y Jarzen, 1988; Stover y Partridge, 1973; Mildenhall, 1977; Raine, 1984). Otras proteáceas referidas en sentido amplio al género Proteacidites fueron documentadas en varias secuencias del Maastrictiano y Daniano de Patagonia y Antártida (formaciones Pedro Luro, Lefipán, Salamanca y López de Bertodano). Por su parte, Retidiporites camachoii, definida para la Fm. Salamanca y también considerada afín a las Proteáceas (Archangelsky, 1973), hasta ahora no había sido documentada en otras unidades. Una especie comparable,

Ross, MPM-MP 1921b N51-3. 9. *Phyllocladidites mawsonii* Cookson, ex Couper, MPM-MP 1921c Q52-4. 10. *Trisaccites microsaccatum* (Cookson) Couper, MPM-MP 1921e T40-3. 11. *Cycadopites nitidus* (Balme) de Jersey, MPM-MP 1921d Z31-4. 12. *Gabonisporites* sp., MPM-MP 1921a T56-1. 13. *Podocarpidites elegans* Romero, MPM-MP 1921e V56-3. 14. *Podocarpidites* cf. *ellipticus* Cookson, MPM-MP 1921e Z39-3. 15. Quiste de dinoflagelado indet., MPM-MP 1921a O58-1. 16. *Equisetosporites* sp., MPM-MP 1921d Q27-4. 17, *Laevigatosporites ovatus* Wilson y Webster, MPM-MP 1921e U49-3. 18. Espora de hongo, MPM-MP 1921c E41. 19. *Cleistosphaeridium* sp., MPM-MP 1921b N39-4 (× 1000).



Fig. 6. 1, 2, 6. Arecipites minutiscabratus Mc Intyre; 1, 2, MPM-MP 1921c C51-2; 6, MPMMP 1921e L45-2. 3–5, 10, 16. Spinizonocolpites hialinus Archangelsky y Zamaloa; 3, MPM-MP 1921e K34-2; 4, MPM-MP 1921e V34-4; 5, MPM-MP 1921c G44-1; 10, MPMMP 1921a V33-1; 16, MPM-MP 1921e T40-1. 7. Arecipites sp., MPM-MP 1921e Z57-3. 8, 13. Clavatipollenites sp., MPM-MP 1921a H39. 11, 12. Liliacidites cf. variegatus Couper, MPM-MP 1921c U55-4. 9, 14. Rhoipites sp., MPM-MP 1921e Q49-1. 17, 18. Liliacidites sp., MPM-MP 1921c Y44-4. 19. Retidiporites camachoii Archangelsky, MPM-MP 1921e N49-4. 15, 20. Nyssapollenites cf. squamosus Dettmann, MPM-MP 1921e P37-1. 21, 22. Longapertites sp.; 21, MPM-MP 1921e Z49-3; 22, MPM-MP 1921e Z51-4. 23. Ericipites scabratus Harris, MPM-MP 1921e E42-2. 26, 30, 31. Rousea patagonica Archangelsky; 26, MPM-MP 1921e C42-1; 30, MPM-MP

ESDECIES EÁSILES		DISTRIBUCIÓN		
ESPECIES FOSILES	Campaniano	Maastrichtiano	Daniano	DISTRIBUCION
Spinizonocolpites spp.				Argentina (1-3, 6) Caribe, Borneo, Nigeria (14)
Liliacidites cf. variegatus				Argentina (1,3-8)
Retidiporites camachoii				Argentina (1)
Retidiporites magdalenensis				Caribe, Borneo, Nigeria (14)
Erecipites scabratus				Argentina (1-3) Australia (11)
Arecipites minutiscabratus				Argentina (1, 3, 7) Antártida (9)
Longapertites spp.			3	Argentina (1-3) Nigeria (14) Brasil (13) Caribe (14)
Peninsulapollis gillii				Argentina (1,3,5-7) Antártida (9-10) Australia (12) Nueva Zelanda (15-16)

Fig. 7. Distribución cronoestratigráfica de taxones seleccionados, basado en registros de: **Argentina** (1) Archangelsky, 1973; (2) Archangelsky y Zamaloa, 1986; (3) Baldoni y Askin, 1993; (4) Papú, 1989; (5) Papú y Sepúlveda, 1995; (6) Papú, 2002; (7) Ruiz y Quattrocchio, 1997b; (8) Freile, 1972; **Antártida** (9) Baldoni y Barreda, 1986; (10) Dettmann y Jarzen, 1988; **Australia** (11) Harris, 1965; (12) Stover y Partridge, 1973; **Brazil** (13) Regalí et al., 1974; **Caribe, Borneo, Nigeria** (14) Germeraad et al., 1968; **Nueva Zelanda** (15) Mildenhall, 1977; (16) Raine, 1984.

Chronostratigraphic distribution of selected taxa, based on records from: Argentina (1) Archangelsky, 1973; (2) Archangelsky and Zamaloa, 1986; (3) Baldoni and Askin, 1993; (4) Papú, 1989; (5) Papú and Sepúlveda, 1995; (6) Papú, 2002; (7) Ruiz and Quattrocchio, 1997b; (8) Freile, 1972; Antartica (9) Baldoni and Barreda, 1986; (10) Dettmann and Jarzen, 1988; Australia (11) Harris, 1965; (12) Stover and Partridge, 1973; Brazil (13) Regalí et al., 1974; Caribbean, Borneo, Nigeria (14) Germeraad et al., 1968; New Zealand (15) Mildenhall, 1977; (16) Raine, 1984.

Retidiporites magdalenensis Van der Hammen y Garcia, fue registrada a partir del Maastrichtiano en la región del Caribe, Borneo y Nigeria (Germeraad et al., 1968).

El presente análisis de los biocrones conocidos de especies seleccionadas, presentes en la Fm. La Irene (Fig. 7), permite inferir una edad en el entorno del Maastrichtiano Daniano para los niveles portadores de esta microflora. Este resultado sería coincidente con el que surge del estudio de similitud con otras asociaciones del centro y sur de Argentina y Antártida según los datos expuestos en los párrafos anteriores. Por este método se determinó que las mayores similitudes de la Formación La Irene tienen lugar con la Formación Lefipán (Maastrichtiano, provincia del Chubut), seguida por las formaciones Salamanca (Daniano, provincia del Chubut) y López de Bertodano (Maastrichtiano/Daniano, Antártida) en orden decreciente de similitud. Es interesante señalar que a pesar de que el número de especies compartidas entre la Formación La Irene y las formaciones Lefipán (17 especies en común), Salamanca (12 especies en común) y López de Bertodano (15 especies en común) es similar, los tipos vegetales dominantes en las tres primeras (provenientes de Patagonia), son muy diferentes a los de la última (proveniente de Antártida). En términos muy generales, las asociaciones patagónicas comparten la abundancia y diversidad de esporas, de polen de arecáceas (*Arecipites* spp., *Longapertites* sp.), liliáceas (*Liliacidites* spp.), la baja representación de podocarpáceas, y la ausencia, o escasez, de nothofagáceas (Archangelsky, 1973; Archangelsky

¹⁹²¹c E54-1; 31, MPM-MP 1921a D31-4. **27**. *Psilatricolporites* sp., MPM-MP 1921c Y41-3. **28**. *Rhoipites* cf. *minusculus* Archangelsky, MPM-MP 1921e Z48-3. **24**, **25**. *Senipites* sp.; 24, MPM-MP 1921e C52-2; 25, MPM-MP 1921e N49-1. **29**. *Peninsulapollis gillii* (Cookson) Dettmann y Jarzen, MPM-MP 1921c D34 (× 1000).

y Zamaloa, 1986; Baldoni, 1992; Baldoni y Askin, 1993). Las asociaciones antárticas, en cambio, están ampliamente dominadas por nothofagáceas y podocarpáceas (Baldoni y Barreda, 1986; Dettmann y Thomson, 1987; Askin, 1990a, 1990b). Estas diferencias básicas, que sugieren tipos de vegetación y condiciones climáticas distintas para el Cretácico Tardío y Paleoceno de ambas regiones (bosques templados y húmedos en Antártida y una vegetación más cálida y abierta, quizás localmente húmeda en Patagonia), han quedado claramente evidenciadas en el diagrama de agrupamiento.

Las diferencias observadas con respecto a las unidades del segundo grupo de OTUs (Fig. 4): formaciones Loncoche, Pedro Luro, Los Alamitos, Paso del Sapo, del Campaniano tardío, Maastrichtiano o Maastrichtiano/Daniano, podrían estar más vinculadas a un factor paleolatitudinal. Estas asociaciones provienen de unidades expuestas en posiciones más boreales (provincias de Mendoza, Buenos Aires, Río Negro y Chubut, respectivamente) y seguramente se desarrollaron bajo condiciones paleoambientales y paleoclimáticas diferentes. El caso de la Formación Cerro Dorotea, en cambio, aislada del resto de las OTUs, las diferencias podrían deberse a un factor temporal, ya que sus afloramientos son próximos a los de la Fm. La Irene, ambos del sudoeste de la provincia de Santa Cruz.

Por último, el rango Maastrichtiano-Daniano inferido a partir de evidencias palinológicas, se puede restringir aún más a partir de datos estratigráficos. Recientes estudios palinológicos efectuados en la sucesión Cretácica expuesta al sur del lago Viedma, permitieron atribuir una edad maastrichtiana temprana a la Formación Cerro Fortaleza (Povilauskas et al., 2006). La posición infrayacente de la Formación Cerro Fortaleza con respecto a la Formación La Irene, estaría acotando su edad máxima en el Maastrichtiano temprano. Por otra parte, su límite superior también estaría acotado por la edad de la suprayacente Formación Chorrillo, portadora de restos de dinosaurios (*Antartosaurus* sp.) del maastrichtiano (Arbe, 2002).

Se puede concluir entonces, en base a evidencias conjuntas: palinológicas y estratigráficas, que la edad más probable para la Fm. La Irene es Maastrichtiana.

6. Conclusiones

El ambiente de depositación inferido para los términos inferiores de la Formación La Irene, tanto por las evidencias sedimentológicas cuanto palinológicas, es de tipo transicional con muy escasa influencia marina.

Las asociaciones esporopolínicas recuperadas de la Fm. La Irene indican la presencia de una vegetación dominada por helechos y angiospermas, sin nothofagáceas y con participación subordinada de gimnospermas. Dentro de estas últimas, en particular, las bajas frecuencias observadas en las podocarpáceas (familia con muy alta productividad polínica), hacen pensar que las mismas no formaron parte de la vegetación local y que fueron transportadas grandes distancias hasta la cuenca de depositación. Esta vegetación se habría desarrollado en ambientes transicionales o deltaicos bajo condiciones templado-cálidas a cálidas y al menos localmente húmedas. Este es el registro más austral de *Spinizonocolpites*, vinculable con la palmera actual *Nypa*.

La Formación La Irene fue atribuida al Maastrichtiano sobre la base de sus relaciones estratigráficas con las unidades infra- y suprayacentes. Esta edad es sustentada por el rango temporal de las especies de polen y esporas presentes y por las similitudes encontradas con otras asociaciones previamente descriptas para el centro y sur de Argentina y Antártida. Posteriores estudios en otras secuencias maastrichtianas de la región permitirán tener una idea más acabada acerca de la composición y evolución de las paleofloras y de los ambientes de depositación en el sur de Sudamérica.

Agradecimientos

El trabajo fue financiado por la Agencia Nacional de Promoción Científica (PICT 10747 y 32320). Se agradece a los revisores por sus valiosos comentarios, a Mauro Passalía por su asesoramiento en la utilización del Programa estadístico PAST y a Amalia González por la confección de una de las figuras.

Referencias

- Arbe, H.A., 1987. El Cretácico de la Cuenca Austral. Boletín de Informaciones Petroleras 9, 91–110.
- Arbe, H.A., 2002. Análisis estratigráfico del Cretácico de la Cuenca Austral. En: Haller, M.J. (Ed.), Geología y Recursos Naturales de Santa Cruz. Relatorio del 15° Congreso Geológico Argentino, El Calafate 1, pp. 103– 128.
- Arbe, H.A., Hechem, J.J., 1984. Estratigrafía y facies de depósitos marinos profundos del Cretácico Superior, Lago Argentino, Provincia de Santa Cruz. Actas 9° Congreso Geológico Argentino, San Carlos de Bariloche 5, pp. 7– 41.
- Archangelsky, S., 1973. Palinología del Paleocene de Chubut 1. Descripciones sistemáticas. Ameghiniana 10, 339–399.
- Archangelsky, S., Zamaloa, M.C., 1986. Nuevas descripciones palinológicas de las Formaciones Salamanca y Bororó, Paleoceno de Chubut, República Argentina. Ameghiniana 23, 35–46.
- Askin, R.A., 1989. Endemism and heterochroneity in the Late Cretaceous (Campanian) to Paleocene palynofloras of Seymour Island, Antarctica: Implications for origins, dispersal and palaeoclimates of southern floras. In: Crame, J.A. (Ed.), Origins and Evolution of the Antarctic Biota. Geological Society of London Special Publication 147, pp. 107–119.
- Askin, R.A., 1990a. Campanian to Paleocene spore and pollen assemblages of Seymour Island, Antarctica. Review of Palaeobotany and Palynology 65, 105–113.
- Askin, R.A., 1990b. Cryptogam spores from the upper Campanian and Maastrichtian of Seymour Island, Antarctica. Micropaleontology 36, 141–156.
- Baldoni, A.M., 1992. Palynology of the Lower Lefipán Formation (Upper Cretaceous) of Barranca de los Perros, Chubut Province, Argentina. Part 1. Cryptogam spores and gymnosperm pollen. Palynology 16, 117–136.
- Baldoni, A.M., Askin, R.A., 1993. Palynology of the Lower Lefipán Formation (Upper Cretaceous) of Barranca de los Perros, Chubut Province, Argentina. Part 2. Angiosperm pollen and discussion. Palynology 17, 241–264.
- Baldoni, A.M., Barreda, V., 1986. Estudio palinológico de las formaciones López de Bertodano y Sobral, Isla Vicecomodoro Marambio, Antártida. Boletim IG-USP, serie científica 17, 89–98.
- Crane, P.R., Lidgard, S., 1989. Angiosperm diversification and paleolatitudinal gradients in Cretaceous Floristic diversity. Science 246, 675–678.
- Dettmann, M.E., Jarzen, D.M., 1988. Angiosperm pollen from uppermost Cretaceous strata of southeastern Australia and the Antarctica Peninsula. Memoir of the Association of Australasian Palaeontologists 5, 217–237.

- Dettmann, M.E., Thomson, M.R.A., 1987. Cretaceous palynomorphs from the James Ross Island area, Antarctica - a pilot study. British Antarctic Survey Bulletin 77, 13–59.
- Freile, C., 1972. Estudio palinológico de la Formación Cerro Dorotea (Maastrichtiano-Paleoceno), de la Provincia de Santa Cruz. Revista del Museo de la Plata (Nueva Serie). Paleontología 6, 39–63.
- Friis, E.M., Pedersen, K.R., Crane, P.R., 2006. Cretaceous angiosperm flowers: Innovation and evolution in plant reproduction. Palaeogeography, Palaeoclimatology, Palaeoecology 232, 251–293.
- Germeraad, J.H., Hopping, C.A., Muller, J., 1968. Palynology of Tertiary sediments from tropical areas. Review of Palaeobotany and Palynology 6, 189–348.
- Guler, M.V., Guerstein, G.R., Casadío, S., 2004. New dinoflagellate cyst species from the Calafate Formation (Maastrichtian), Austral Basin, Argentina. Ameghiniana 42, 419–428.
- Hammer, Ø., Harper, D.A.T., Ryan, P.D., 2001. PAST: Paleontological Statistics Software Package for Education and Data Analysis. Palaeontologia Electronica 4, 9 pp. http://palaeo-electronica.org/2001_1/past/issue1_01.htm.
- Harris, W.K., 1965. Basal Tertiary microfloras from the Pincetown area, Victoria, Australia. Palaeontographica 115, 75–106.
- Herngreen, G.F.W., Kedves, M., Rovnina, L.V., Smirnova, S.B., 1996. Cretaceous palynofloral provinces: a review. En: Jansonius, J., McGregor, D.C. (Eds.), Palynology: principles and applications. American Association of Stratigraphic Palynologists Foundation 3, pp. 1157–1188.
- Hughes, N.F., 1976. Palaeobiology of angiosperm origins. Cambridge University Press, Cambridge.
- Kraemer, P.E., Riccardi, A.C., 1997. Estratigrafía de la región comprendida entre los lagos Argentino y Viedma (49°40′ – 50°10′1at.S), Provincia de Santa Cruz. Revista de la Asociación Geológica Argentina 52, 333–360.
- Lidgard, S., Crane, P.R., 1990. Angiosperm diversification and Cretaceous floristic trends: a comparison of palynofloras and leaf macrofloras. Paleobiology 16, 77–93.
- Macellari, C.E., Barrio, C.A., Manassero, M.J., 1989. Upper Cretaceous to Paleocene depositional sequences and sandstone petrography of southwestern Patagonia (Argentina and Chile). Journal of South American Earth Sciences 2, 223–239.
- Marenssi, S., Guler, M.V., Casadío, S., Guerstein, G.R., Papú, O., 2004. Sedimentology and bioestratigraphy of Maastrichtian deposits from Austral Basin, Argentina. Cretaceous Research 25, 907–918.
- Mildenhall, D.C., 1977. Cretaceous palynomorphs from the Waihere Bay Group and Kahuitara Tuff, Chatham Islands, New Zealand. New Zealand Journal of Geology and Geophysics 20, 655–672.

- Papú, O.H., 1988a. Estudio palinológico de la Formación Paso del Sapo (Cretácico Superior) en la localidad de "Los Fortines", valle medio del Río Chubut. Parte 1: Esporas triletes Laevigati y Apiculati. Actas 4° Congreso Argentino de Paleontología y Bioestratigrafía, Mendoza 3, pp. 63–73.
- Papú, O.H., 1988b. Estudio palinológico de la Formación Paso del Sapo (Cretácico Superior) en la localidad de "Los Fortines", valle medio del Río Chubut. Parte 2: Esporas triletes Murornati, Tricrassati y esporas monoletes. Actas 4° Congreso Argentino de Paleontología y Bioestratigrafía, Mendoza 3, pp. 75–85.
- Papú, O.H., 1989. Estudio palinológico de la Formación Paso del Sapo (Cretácico superior), valle medio del Río Chubut. Granos de polen, consideraciones estadísticas, paleoecológicas y paleoambientales. Ameghiniana 25, 193–202.
- Papú, O.H., 2002. Nueva microflora de edad maastrichtiana en la localidad de Calmu-Co, sur de Mendoza, Argentina. Ameghiniana 39, 415–426.
- Papú, O.H., Sepúlveda, E., 1995. Datos palinológicos de la Formación Los Alamitos en la localidad de Montoniló, Departamento de 25 de Mayo, Río Negro, Argentina. Actas 6 Congreso Argentino de Paleontología y Bioestratigrafía, Trelew 1994, 1, pp. 195–200.
- Povilauskas, L., Palamarczuk, S., Barreda, V., Bellosi, E., Novas, F., Ambrosio, A., Ottone, G., 2006. Edad y paleoambiente de depósitos del Cretácico tardío del SO de la Provincia de Santa Cruz: evidencias palinológicas. Resúmenes del 13° Simposio Argentino de Paleobotánica y Palinología, Bahía Blanca, pp. 51.
- Raine, J.I., 1984. Outline of a palynological zonation of Cretaceous to Paleocene terrestrial sediments in west coast region, South Island, New Zealand. New Zealand Geological Survey 109, 1–82.
- Regali, M., Uesugui, N., Santos, A., 1974. Palinología des sedimentos mesocenozoicos do Brazil (II). Boletín Técnico de Petrobras 17, 263–301.
- Ruiz, L.C., Quattrocchio, M.E., 1997a. Estudio palinológico de la Formación Pedro Luro (?Maastrichtiano-Paleoceno) en la Cuenca del Colorado, Republica Argentina. Parte 1: Esporas triletes, Laevigati, Murornati, Tricassati, Cingulati y Zonati. Revista Española de Micropaleontología 29, 13–29.
- Ruiz, L.C., Quattrocchio, M.E., 1997b. Estudio palinológico de la Formación Pedro Luro (?Maastrichtiano-Paleoceno) en la Cuenca del Colorado, Republica Argentina. Parte 2: Turma Saccites, Plicates, Poroses e Incertae Sedis. Revista Española de Micropaleontología 29, 115–137.
- Stover, L.E., Partridge, A.D., 1973. Tertiary and Late Cretaceous spores and pollen from the Gippsland Basin, southeastern Australia. Proceedings of the Royal Society of Victoria 85, 237–286.