

Protocolo de Monitoreo No. 28: Monitoreo de Arrecifes Coralinos en el Parque Nacional Arrecifes de Cozumel, en el Estado de Quintana Roo.

ANTECEDENTES

Arrecifes de Cozumel fue decretado con la categoría de Parque Nacional, cuyo objetivo de acuerdo al Programa de Manejo es proteger y conservar el ambiente natural, con el fin de mantener el equilibrio ecológico y la continuidad de los procesos ecológicos y la diversidad genética de las especies. Tiene una superficie de 11,987-87-50 hectáreas y se ubica dentro frente a la Costa Occidental de Isla Cozumel, Quintana Roo. Se encuentra en el municipio de Cozumel, aproximadamente a 16.5 km al Este de la Península de Yucatán, en la zona del Caribe Noroccidental^{1,2}. Las coordenadas geográficas extremas son 20° 29' 02.93" y 20° 14' 27.02" N y 86° 53' 11.54" y 87° 03' 32.07" W³.

Los arrecifes coralinos son ecosistemas heterogéneos y muy productivos donde se desarrollan múltiples procesos físicos y biológicos que varían en espacio y tiempo. Debido a su compleja estructura, constituyen un importante reservorio de diversidad biológica que funciona como sitio de refugio, reproducción y alimentación para muchos organismos, algunos de interés comercial; y protegen la línea de costa contra la erosión producida por huracanes y la fuerza del oleaje⁴.

La isla de Cozumel se encuentra en el área de mayor desarrollo arrecifal en México, la cual se extiende de manera casi continua a lo largo de las costas del Estado de Quintana Roo, abarcando una extensión aproximada de 400 km de largo; esta zona junto con los arrecifes que se encuentran en las costas de Belice, Honduras y Guatemala, conforman el Arrecife Mesoamericano considerado el sistema arrecifal más extenso del Atlántico occidental⁵. La isla posee uno de los sistemas arrecifales más característicos, debido al gran desarrollo de sus formaciones ubicadas en una corta plataforma en el margen occidental^{6,7}. Los arrecifes coralinos de Cozumel y el resto del mundo se encuentran amenazados por una combinación directa de factores antropogénicos como la sobrepesca, contaminación, sedimentación, eutrofización, el buceo recreativo y el desarrollo costero, entre otros^{8,9}. Como indicadores potenciales de la degradación de los arrecifes pueden citarse la disminución de la cobertura coralina, el aumento de la cobertura algal, la disminución del reclutamiento de corales, el aumento de la incidencia de enfermedades y el blanqueamiento, así como la lenta recuperación después de ser afectados por disturbios naturales como huracanes o tormentas tropicales¹⁰. Los arrecifes de Cozumel tienen una gran importancia biológica y socioeconómica para el país, ya que presentan una gran variedad de especies marinas, algunas bajo protección por las normas mexicanas¹¹. Esta enorme diversidad biológica atrae un elevado número de turistas anualmente, un ejemplo de esto es que en el año 2001 se consideró el segundo lugar en el Caribe mexicano como el más visitado después de Cancún¹². Las actividades humanas, así como los procesos naturales tales como los huracanes, tienen un efecto directo e indirecto sobre los ecosistemas coralinos, volviéndose vital la continua evaluación de posibles cambios en su estructura y conformación.

El monitoreo de arrecifes proporciona herramientas necesarias para evaluar las escalas espaciales y temporales de los daños ocurridos en el sistema y además nos ayudan a comprender los mecanismos o procesos que se llevan a cabo para su recuperación.

Este programa es público, ajeno a cualquier partido político. Queda prohibido el uso para fines distintos a los establecidos en el programa.

Anexo 2

OBJETIVOS

Generar información sobre las comunidades arrecifales y su variación temporal en el Parque Nacional Arrecifes de Cozumel, a fin de dar elementos para la conservación y el manejo de los arrecifes coralinos.

METODOLOGIA

La siguiente metodología está basada en el Protocolo de Monitoreo Sinóptico del SAM (Sistema Arrecifal Mesoamericano), la cual adopta y modifica algunas características del Protocolo de AGRRRA (2000)^{13 14}, para tomar en cuenta las necesidades de los organismos bénticos identificados para la región del el SAM.

Los métodos que debe emplearse para el monitoreo del Parque Nacional Arrecifes de Cozumel requieren amplio conocimiento sobre identificación de especies en campo, a continuación se en listan las metodologías:

1. Punto de intersección: Del cual se obtienen los porcentajes de cobertura de los componentes más importantes del sustrato, se caracteriza de la comunidad coralina al estimar la cobertura (número de puntos donde se presentó coral entre el número total de puntos del muestreo), se obtiene la riqueza (número de especies) y se calculan los índices comunitarios de Diversidad de Shannon-Wiener (H') el cual proporciona información sobre la estructura comunitaria al considerar la relación entre la riqueza específica así como la abundancia de cada una (base logarítmica utilizada 10; unidades expresadas como decits/ind) además del índice de Uniformidad o equidad de Pielou que provee información sobre la forma en que la abundancia está repartida entre las especies, al medir la proporción de la diversidad observada y la diversidad máxima esperada en la comunidad (Krebs, 1999)¹⁵. Ambos índices han sido ampliamente utilizados en trabajos ecológicos por lo que permiten realizar comparaciones con otros autores.

Método de Punto de Intercepción para Porcentaje de Cobertura

Coloque un transecto de banda de 30 metros sujetado al fondo por pesas en cada extremo, una vez listo aproxime el porcentaje de cobertura de organismos sésiles nadando a lo largo del transecto, registrando la naturaleza del organismo cada 25 cm directamente debajo de ese punto. Dentro de lo posible, evite ser selectivo (especialmente en lugares donde la cinta quede sostenida arriba del sustrato, lo que da una gran oportunidad para que sucedan errores de paralaje). Una perspectiva útil es el de nadar directamente arriba de la cinta, y cerrar un ojo cuando se alinee el punto en la cinta con el sustrato. Clasifique los organismos como sigue:

- 1. Algas coralinas:** cortezas o algas finamente ramificadas que son duras (calcáreas) y se extienden a no más de 2 cm arriba del sustrato.
- 2. Algas filamentosas o 'turf':** puede verse carnosa y/o filamentosa, pero no se eleva más de 1 cm arriba del sustrato.
- 3. Macro algas:** incluye algas carnosas cuyas frondas se proyectan más de 1 cm arriba del sustrato.
- 4. Esponjas**
- 5. Gorgonáceos**
- 6. Corales a nivel de especies.**

Si el punto está sobre la roca o arena, o coral muerto, registre también este hecho. No registre organismos móviles tales como erizos o caracoles.

Este programa es público, ajeno a cualquier partido político. Queda prohibido el uso para fines distintos a los establecidos en el programa.

Anexo 2

Con gorgonáceas y macro algas en particular, evite registrar su presencia bajo el punto donde el organismo ha sido sujetado horizontalmente por la cinta. Esto va a exagerar la abundancia real de estas especies. En lugar de eso, enfóquese en los puntos que se superponen a los puntos de conexión del organismo con el sustrato.

El registrar cada 25 cm dará un rendimiento de 120 registros por transecto, con lo que será posible computar el porcentaje de cobertura de cada tipo de sustrato (como número de registros/120) * 100%).

2. Condición de la comunidad coralina: en esta metodología se estiman los porcentajes de blanqueamiento y enfermedades.

Condición de la Comunidad Coralina bajo el Transecto

Después de finalizar el recorrido para el punto de intercepción, nade de regreso y a lo largo de los primeros 10 metros del transecto y deténgase en el primer cabezo de coral, que esté localizado directamente bajo la línea del transecto y que tenga un mínimo de 10 cm de diámetro. Para cada coral que sea examinado, registre cada uno de los siguientes datos:

- Especie
- Profundidad en la parte superior de los corales
- Identifique los límites de la colonia, basado en el esqueleto conjuntivo o común, tejido conectivo vivo, tamaño de los pólipos y color de los pólipos. Utilizando un instrumento de medición, mida al cm más cercano, su diámetro máximo proyectado (áreas vivas + muertas) a vista de plano y su altura máxima (áreas vivas + muertas) de la base del sustrato de la colonia (no de la base del arrecife). El diámetro debe ser medido perpendicularmente al eje de crecimiento. La vista de plano es evaluada desde un ángulo que es paralelo al eje de crecimiento.
- Calcule el porcentaje (%) del coral que ha "muerto recientemente" y el % de coral que "murió hace mucho tiempo" visto desde arriba en vista "en plano. La vista en plano es evaluada desde un ángulo que es paralelo al eje de crecimiento (prepárese para inclinar la cabeza para encontrar el eje de crecimiento y establecer una vista en plano apropiada).

"Muerte reciente" es definida como cualquier parte del coral que no esté vivo, en los que las estructuras de coralite son blancas y pueden estar intactas o cubiertas por una capa de algas o lodo fino. En algunos casos las lesiones circulares u oblongas, o las excavaciones causadas por mordidas de peces, pueden resultar en la destrucción de la coralite. Si las mordeduras de los peces son identificables y constituyen parte de la mortalidad, considérelas como mortalidad reciente.

"Muerte antigua" es definida cuando cualquiera de las partes no vivas del coral, en las cuales las estructuras de coralite ya no están o están cubiertas por organismos que no son fáciles de remover (ciertas algas e invertebrados). Si está totalmente "muerto hace mucho tiempo" indíquelo en su hoja de campo como 100% "muerte antigua", con tal de que pueda identificarlo a un nivel de género basado en su morfología (ej.: *Acropora palmata*) o esqueleto (ej.: *Diploria sp.*).

e) Explore las porciones sobrevivientes de la colonia coralina EN SU TOTALIDAD y tome nota de cualquier ENFERMEDAD y/o BLANQUEAMIENTO en los tejidos presentes. Caracterice cualquier ENFERMEDAD Subraye cualquiera de esas fuentes de enfermedad (excepto el blanqueamiento) que sean visibles desde una vista en plano y que contribuyen a su estimación del "% de muerte reciente.

Caracterice el tejido **DECOLORADO** según la severidad aproximada de blanqueamiento:

P = Pálido (blanqueamiento de tejidos del coral)

BP = Blanqueamiento parcial (parches de tejido totalmente decolorado o blanco)

Este programa es público, ajeno a cualquier partido político. Queda prohibido el uso para fines distintos a los establecidos en el programa.

BL = Blanqueado (el tejido está totalmente blanco, no zooxantela visible)

Categorías de Enfermedades del Coral para ser Usadas en el PMS-SAM

- 1- Enfermedad de la Banda Negra (BBN) Multi-específica
- 2- Enfermedad de la Plaga Blanca (WBD) Tipo I y II (solo acropóridos hasta donde se sabe)
- 3- Plaga Blanca-II (WP-II) Multi-específica
- 4- Enfermedad de Banda Amarilla (YBD) Descrita solo en especies de *Montastraea*, pero ha sido reportado en otras especies
- 5- Enfermedad de los Círculos Negros I (DS-I) Áreas pequeñas y oscuras que no aparentan mortalidad en el tejido. Esta enfermedad es común en *Siderastrea spp.*
- 6- Enfermedad de los Círculos Negros II (DS-II) Grandes áreas oscuras, mayores que DS-I, comunes en *M. annularis* y *S. intersepta*.
- 7- Enfermedad de la Banda Roja (RBD). **Cuidado** aquí, ya que la BBD se puede ver también como banda roja. La RBD se ha reportado en *Gorgonia spp* y Agaricias en el Caribe
- 8- Aspergilosis (ASP) En *Gorgonia ventalina*, *G. flabellum*, *P. americana* y también en otras especies de octocorales (*Plexaura flexuosa*).

3.- Cuadrantes AGGRA: estima el porcentaje de macroalgas, algas filamentosas (turf), corales adultos y juveniles o reclutas (menos de 4 cm de diámetro).

En esta técnica se utiliza un cuadrante de PVC de 25x25 cm, se coloca en cinco puntos a lo largo del transecto (metro 1, 3, 5, 7, 10) y se estima el porcentaje de macroalgas, algas filamentosas (turf), corales adultos y juveniles (menos de 4 cm de diámetro). Cada recluta de coral se mide e y se identifica nivel de especie.

4. Peces arrecifales: Se evalúan diferencias en abundancia y densidad (ind/100m²) entre arrecifes.

Método de peces arrecifales, conteos con transectos en banda

Utiliza transectos de banda, está diseñado para medir la densidad y tamaño (utilizado para estimaciones de biomasa) de todas las especies, tales como depredadores, herbívoros e "indicadores", muchos de los cuales son explotados comercialmente.

La integración de los muestreos de peces y bentos, aunque benéficos, requerirán de una buena coordinación entre los miembros del equipo para ambas partes. Sin embargo, se requiere de experiencia para identificar visualmente a las numerosas especies de peces y sería apropiado que el equipo de monitoreo se especialice como "expertos en peces" y "expertos en corales". También se recomienda, de ser posible, que las observaciones de peces se conduzcan entre las 10:00 y 14:00 horas cuando la visibilidad bajo el agua está al máximo debido a la penetración de luz solar.

1. Para cada transecto, registre la siguiente información: nombre del evaluador, fecha, hora de inicio del transecto, nombre del Sitio y número del transecto
2. Coloque un transecto de línea de 30 m, sujetando la punta con un peso en el fondo, Después nade en línea recta y vaya soltando la cinta del carrete mientras cuenta los peces. (Puede sujetar la cinta del transecto al cinturón para permitir que la cinta se suelte fácilmente).
3. Mientras nada la línea completa de los 30 m del transecto, cuente y registre los peces encontrados a lo ancho de una banda de 2 m de transecto estimada visualmente.
4. Calcule el tamaño de cada pez y asígnelos a las siguientes categorías de tamaño como se propone el formato correspondiente.

Este programa es público, ajeno a cualquier partido político. Queda prohibido el uso para fines distintos a los establecidos en el programa.

Anexo 2

Nota. Es importante nadar de manera uniforme. Se debe intentar lograr una velocidad que cubra cada transecto de 30-m en 6-8 minutos. En algunos casos, la alta densidad de las especies a contar disminuirá este ritmo. Los observadores de peces deben estar entrenados para calcular las longitudes de peces usando métodos de entrenamiento en consistencia tanto en tierra como bajo el agua.

5. Cuando alcance el final del transecto de línea, posicione el carrete de la cinta en el sustrato, espere 2 min., y comience el conteo de reclutas (peces menores a 5 cm). Esto se hará en un transecto de banda de 1 m de ancho, registrando la presencia de todas las especies de peces.

4. Equinodermos: con la información de los censos se calcula la densidad de individuos por sitio y temporada.

1. Al completar el censo de reclutas de peces nade de regreso siguiendo la cinta delimitando una banda de 1 m e inspeccione el sustrato cuidadosamente, inclusive abajo de las salientes dentro de esta banda y registre el número de Equinodermos que observe a nivel de especie. Ya que estos pueden ser crípticos, especialmente en estado juveniles, nade muy despacio e investigue cuidadosamente las grietas.
2. Al completar el transecto para equinodermos, recupere el carrete y enrolle la cinta.
3. Repita los pasos anteriores para cada transecto.

Análisis estadísticos

Los valores de abundancia, densidad e índices ecológicos deben ser comparados entre campañas de monitoreo y entre sitios con análisis de varianza de una vía. Previo a ambos análisis deben efectuarse pruebas de normalidad y homoscedasticidad de Kolmogorov-Smirnov y Levene (Sokal y Rohlf, 1995)¹⁶. A los datos que no cumplan con estos criterios aplicar la prueba de Kruskal-Wallis para determinar diferencias dentro de las zonas. Como parte de los análisis *a posteriori* se realizar las pruebas de Tukey (paramétrico) y Kruskal-Wallis (no paramétrico) para detectar el origen de las diferencias, según el caso (Zar, 1999)¹⁷.

En cada sitio, se deben realizar seis réplicas de transectos de línea de 30 m para cada una de las metodologías. Los transectos se deben colocar al azar con el fin de evitar elegir directamente los sitios que se van a incluir o evitar. El transecto se tiene que colocar cuidadosamente arriba de la superficie del arrecife en una dirección perpendicular al declive arrecifal (paralelo a la cresta del arrecife).

Han sido seleccionados seis arrecifes dentro del polígono del ANP para ser muestreados todos ubicados entre 10 y 15 metros de profundidad, considerando las zonas de uso donde se encuentran: restringido, intensivo y baja intensidad Tabla 1 y Figura 1 proporciona herramientas para la toma de decisiones.

Tabla I. Coordenadas geográficas de los sitios establecidos para el monitoreo.

Zona de uso	Arrecife	Coordenadas geográficas	
		Latitud	Longitud
Intensivo	Paraíso	20°28' 09.4" N	86°58' 58.9" W
	Chankanaab	20°26' 25.8" N	87°00' 08.4" W
	Yucab	20°25' 14.2" N	87°01' 02.9" W
Baja intensidad	Paso del Cedral	20°22' 26.0" N	87°01' 44.2" W
	Dalila	20°20' 55.6" N	87°01' 42.6" W
Restringido	Colombia	20°19' 30.1" N	87°01' 37.9" W

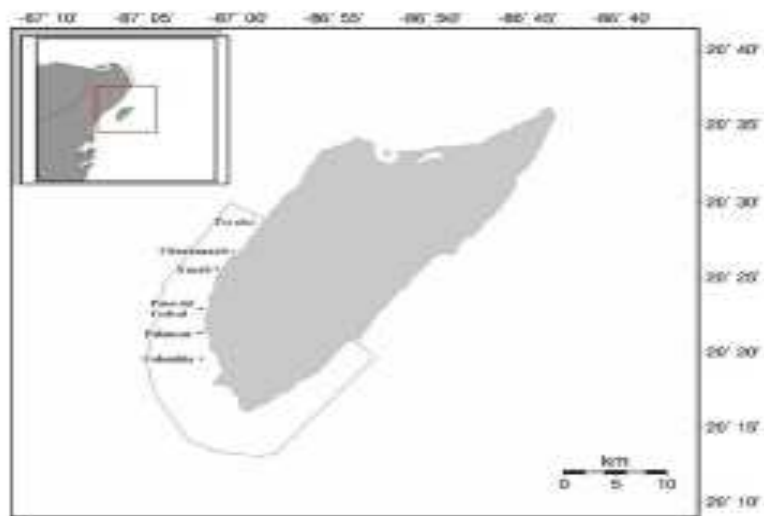


Figura 1. Localización de los sitios de muestreo.
La línea continua indica la poligonal del ANP.

Levantamiento de la información. Los muestreos se tienen que realizar dos veces durante el año, el primero en el mes de Julio y el segundo en Noviembre, esto en concordancia con las épocas de evaluación propuestas para el SAM. La misma temporalidad está siendo empleada en varios sitios en el Caribe por lo que los resultados que se obtengan podrán ser comparados con los de otras zonas o países.

Esfuerzo de muestreo. Éste nos permite comparar resultados obtenidos. Por ello es importante detallar el tiempo de las actividades de Monitoreo, ya que esto nos permitirá tener un EM homogéneo y comparable en tiempo y espacio.

Este programa es público, ajeno a cualquier partido político. Queda prohibido el uso para fines distintos a los establecidos en el programa.

Anexo 2

RESULTADOS ESPERADOS

- Se espera obtener información actualizada sobre el monitoreo biológico de las comunidades arrecifales y su variación temporal en el ANP.
- Se espera una Memoria fotográfica y Videos según sea el caso de las actividades propias del trabajo de campo, así como de los ejemplares registrados tomando en cuenta las referencias establecidas en la metodología.
- En el informe final del monitoreo biológico deberá incluir las bases de datos crudas y analizadas, conforme se solicitó la información en el apartado de Sistematización de información del presente protocolo. Se sugiere que los responsables del mismo integren sus recomendaciones sobre las mejoras que proponen al protocolo actual de monitoreo, así como el uso de la información para mejorar la conservación de la especie y su hábitat.

A continuación se indican los formatos que se deben llenar de acuerdo a la metodología establecida en el presente protocolo:

Anexo 2

Localidad: _____ Asunto: _____ Direccion e intensidad de la corriente: _____ Estado del mar: _____
Arrecife: _____ Colectó: _____ Hora de inicio: _____ Temp del agua: _____
ID del sitio: _____ Fecha: _____ Profundidad media: _____ Nubosidad (0-8) _____

Punto	Trans#	Punto	Trans#	Punto	Trans#	Punto	Trans#	Punto	Trans#	Punto	Trans#
0.25		10.25		20.25		0.25		10.25		20.25	
0.5		10.5		20.5		0.5		10.5		20.5	
0.75		10.75		20.75		0.75		10.75		20.75	
1		11		21		1		11		21	
1.25		11.25		21.25		1.25		11.25		21.25	
1.5		11.5		21.5		1.5		11.5		21.5	
1.75		11.75		21.75		1.75		11.75		21.75	
2		12		22		2		12		22	
2.25		12.25		22.25		2.25		12.25		22.25	
2.5		12.5		22.5		2.5		12.5		22.5	
2.75		12.75		22.75		2.75		12.75		22.75	
3		13		23		3		13		23	
3.25		13.25		23.25		3.25		13.25		23.25	
3.5		13.5		23.5		3.5		13.5		23.5	
3.75		13.75		23.75		3.75		13.75		23.75	
4		14		24		4		14		24	
4.25		14.25		24.25		4.25		14.25		24.25	
4.5		14.5		24.5		4.5		14.5		24.5	
4.75		14.75		24.75		4.75		14.75		24.75	
5		15		25		5		15		25	
5.25		15.25		25.25		5.25		15.25		25.25	
5.5		15.5		25.5		5.5		15.5		25.5	
5.75		15.75		25.75		5.75		15.75		25.75	
6		16		26		6		16		26	
6.25		16.25		26.25		6.25		16.25		26.25	
6.5		16.5		26.5		6.5		16.5		26.5	
6.75		16.75		26.75		6.75		16.75		26.75	
7		17		27		7		17		27	
7.25		17.25		27.25		7.25		17.25		27.25	
7.5		17.5		27.5		7.5		17.5		27.5	
7.75		17.75		27.75		7.75		17.75		27.75	
8		18		28		8		18		28	
8.25		18.25		28.25		8.25		18.25		28.25	
8.5		18.5		28.5		8.5		18.5		28.5	
8.75		18.75		28.75		8.75		18.75		28.75	
9		19		29		9		19		29	
9.25		19.25		29.25		9.25		19.25		29.25	
9.5		19.5		29.5		9.5		19.5		29.5	
9.75		19.75		29.75		9.75		19.75		29.75	
10		20		30		10		20		30	

Grupos (CLAVES)	Grupos (CLAVES)	Spp de coral	Spp de coral	Spp de coral
Roca (RC)	Algas azul-verde (AAV)	<i>Porites porites</i> (Ppor)	<i>Montastrea cavernosa</i> (Mfav)	<i>Manicina aerolata</i> (Maer)
Arena (AR)	Espojas (SPN)	<i>Porites astreoides</i> (Past)	<i>Montastrea annularis</i> (Mann)	<i>Mussa angulosa</i> (Mang)
Algas coralinas (ACOR)	Gorgonaceos (GG)	<i>Agaricia tenuifolia</i> (Aten)	<i>Montastrea faveolata</i> (Mfav)	<i>Dichocoenia stokesi</i> (Dsto)
Alga turf (TURF)	Coral con muerte reciente	<i>Agaricia agaricites</i> (Aaga)	<i>Diploria clivosa</i> (Dcliv)	<i>Acropora palmata</i> (Apal)
Macroalgas (MA)	(CMR)	<i>Agaricia humilis</i> (Ahum)	<i>Diploria strigosa</i> (Dstr)	<i>Acropora cervicornis</i> (Acer)
Dictyota (DT)	<i>Colpophyllia natans</i> (Cnat)	<i>Agaricia lamarcki</i> (Alam)	<i>Diploria labrinthiformis</i> (Dlab)	<i>Acropora prolifera</i> (Apro)
Halimeda (HA)	<i>Siderastrea siderea</i> (Ssid)	<i>Isophyllastrea rigida</i> (Irig)	<i>Eusmilia fastigiata</i> (Efas)	<i>Dendrogyra cylindrus</i> (Dcyl)
Lobophora (LOB)	<i>Siderastrea radians</i> (Srad)	<i>ycetophyllia lamarckiana</i> (Mla)	<i>Meandrina meandrites</i> (Mmea)	<i>Stephanocoenia michelinii</i> (Smic)

Este programa es público, ajeno a cualquier partido político. Queda prohibido el uso para fines distintos a los establecidos en el programa.

Anexo 2

Peces

Localidad: _____	Asunto: _____	Estado del mar: _____	Dir e intens corriente: _____
Arrecife: _____	Nombre colector: _____	Temp del aire: _____	Hora de inicio: _____
ID del sitio: _____	Fecha: _____	Nubosidad (0-8): _____	Profundidad: _____
		Viento (1-5): _____	Temp del agua: _____

Nombre especie	I(0-5)	II (6-10)	III (11-20)	IV (21-30)	V (31-40)	VI (>40)	Juveniles

Este programa es público, ajeno a cualquier partido político. Queda prohibido el uso para fines distintos a los establecidos en el programa.

Anexo 2

Condición de la comunidad coralina

Fecha:		ID del sitio:			Prof. media:		Hora:								
Arrecife:		Colectó:					Asunto:								
Cob cm	#Trans Sp	Colonias coralinas			% Mortalidad		Condición								
		D M	D m	A M	Rec	Ant.	Enf (WB,BB,RB)	%	Blanc (BL, P, PB)	%	Otras afecciones	%	# Damis	Prof.	

Este programa es público, ajeno a cualquier partido político. Queda prohibido el uso para fines distintos a los establecidos en el programa.

Equinodermos

Localidad _____ Sitio _____ Fecha _____ Colector _____		Asunto _____ Temperatura _____ Hora inicio _____ Intensidad corriente _____				
	Transecto 1	Transecto 2	Transecto 3	Transecto 4	Transecto 5	Transecto 6
CRINOIDEOS						
<i>Nemaster rubiginosa</i>						
<i>Nemaster discoidea</i>						
<i>Nemaster grandis</i>						
<i>Analcidometra armata</i>						
ERIZOS						
<i>Diadema antillarum</i>						
<i>Astropyga magnifica</i>						
<i>Echinometra viridis</i>						
<i>Echinometra lucunter</i>						
<i>Arbacia punctulata</i>						
<i>Lytechinus williamsi</i>						
<i>Lytechinus variegatus</i>						
<i>Tripneustes ventricosus</i>						
<i>Eucidaris tribuloides</i>						
PEPINOS						
<i>Astichopus multifidus</i>						
<i>Actynopygia agassizii</i>						
<i>Eostichopus arnesoni</i>						
<i>Isostichopus badionotus</i>						
<i>Holothuria mexicana</i>						
<i>Holothuria impatiens</i>						
<i>Holothuria grisea</i>						
<i>Holothuria floridana</i>						
<i>Holothuria cubana</i>						
<i>Pseudothyone belli</i>						
<i>Euapta lappa</i>						
<i>Holothuria thomasi</i>						
OPHIUROS						
<i>Ophioderma appressum</i>						
<i>Ophiocoma echinata</i>						
OTROS						

Anexo 2

Cuadrantes

Cuadrantes AGRRA

Localidad: _____ Fecha: _____ Temp. agua: _____ Dir. Corriente: _____
 Sitio: _____ Colector: _____ Hora inicio: _____ Inten. Corriente: _____

TRANS	CUADR	MACRO %	Prom. alt. algas carnos (cm)	Género más común	TURF %	Algas costr %	Algas calc %	RC%	AR%	SPN%	CORAL %	OTHER %	%	Sp recluta coral	Diámetro (mm)	Sp recluta coral	Diámetro (mm)
1	1m																
1	3m																
1	5m																
1	7m																
1	10m																
2	1m																
2	3m																
2	5m																
2	7m																
2	10m																
3	1m																
3	3m																
3	5m																
3	7m																
3	10m																
4	1m																
4	3m																
4	5m																
4	7m																
4	10m																
5	1m																
5	3m																
5	5m																

Anexo 2

Cuadrantes AGRRA

Localidad: _____ Fecha: _____ Temp. agua: _____ Dir. Corriente: _____
 Sitio: _____ Colector: _____ Hora inicio: _____ Inten. Corriente: _____

TRANS	CUADR	MACRO %	Prom. alt. algas carnos (cm)	Género más común	TURF %	Algas costr %	Algas calc %	RC%	AR%	SPN%	CORAL %	OTHER %	%	Sp recluta coral	Diámetro (mm)	Sp recluta coral	Diámetro (mm)
5	7m																
5	10m																
6	1m																
6	3m																
6	5m																
6	7m																
6	10m																

Algas carnosas: Dictyota, Sargassum, Turbinaria, Gracilaria, Laurencia, Caulerpa, Microdyction, Lobophora; **Algas calcáreas:** Penicillus, Halimeda, Jania

Anexo 2

- ¹ DOF. 1996. "Declaración del Área Natural Protegida Parque Marino Nacional Arrecife de Cozumel". Diario Oficial de la Federación. 19 de julio de 1996.
- ² DOF. 2000. Acuerdo que tiene por objeto dotar con la categoría de Parque Nacional al Área Natural Protegida emitida por el Ejecutivo Federal. 1995-2000. Diario Oficial de la Federación. 7 de Julio de 2000.
- ³ Instituto Nacional de Ecología. 1998. Programa de Manejo del Parque Marino Nacional Arrecifes de Cozumel.
- ⁴ Crossland CJ, BG Hatcher, SV Smith. 1991. Role of coral reefs in global ocean production. Coral Reefs. 10: Pp 55-64.
- ⁵ Almada-Villela P.C, P.F Sale, G Gold-Bouchot y B Kjerfve. 2003. Manual de métodos para el programa de monitoreo sinóptico del SAM. Coastal Resources Multi-complex Building. Belice. Pp 158.
- ⁶ Jordán, D.E. 1989. Efecto de la morfología del sustrato en el desarrollo de la comunidad coralina. Anales del Instituto de Ciencias del Mar y Limnología. UNAM. México. 16:105-118.
- ⁷ Muckelbauer G. 1990. The shelf of Cozumel, México: topography and organisms. Facies. 23: Pp 185-240.
- ⁸ Wilkinson CR. 2002. Status of Coral Reefs of the World: 2002. Global Coral Reef Monitoring Australian Institute of Marine Science. Townsville, Queensland, Australia. Pp 378. World Ocean Atlas. 2005. Página Web consultada: www.nodc.noaa.gov.
- ⁹ Wilkinson, C. 2004. Status of Coral Reefs of the World: 2004. Australian Institute of Marine Science. Townsville, Queensland. 264 pp.
- ¹⁰ Chiapponne, M., K. Sullivan-Sealey, G. Bustamante y J. Tschirky. 2001. A rapid assessment of coral reef community structure and diversity patterns at Naval Station Guantánamo Bay, Cuba. Bulletin of Marine Science. 69 (2): 373-394.
- ¹¹ Arriaga-Carrera L, E Vázquez-Domínguez J González-Cano, R Jiménez-Rosenberg, E Muñoz- López y V Aguilar-Sierra (coordinadores). 1998. Regiones prioritarias marinas de México.
- ¹² Enthorne TLH y MM Miller. 2003. Cuban tourism in the Caribbean context. Journal of Travel Research. 42: 84-93. Fenner, D.P. 1988. Some leeward reefs and corals of Cozumel, México. Bulletin of Marine Science. 42 (1): Pp 133-144.
- ¹³ Almada-Villela P.C, P.F Sale, G Gold-Bouchot y B Kjerfve. 2003. Manual de métodos para el programa de monitoreo sinóptico del SAM. Coastal Resources Multi-complex Building. Belice. Pp 158.
- ¹⁴ Steneck RS, JC Lang, PA Kramer, RN Ginsburg. 1997. Atlantic and Gulf Reef Assesement (AGRRA). Rapid Assessment Protocol (RAP). <http://www.agrra.org/>
- ¹⁵ Krebs JC. 1999. Ecological methodology. 2th ed. Adison Wesley Longman, Inc. 620 pp.
- ¹⁶ Sokal RR y FJ Rohlf. 1995. Biometry. The principles and practice of statistics in biological research. 3a ed. W. H. Freeman, New York. 887 pp.
- ¹⁷ Zar JH. 1999. Biostatistical analysis. Prentice-Hall, Englewood Clips. New Jersey. 672 pp.