



¿Te has puesto a pensar de dónde viene tu pescado?



Atunes

- Ashida H. (2020). Spatial and temporal differences in the reproductive traits of skipjack tuna *Katsuwonus pelamis* between the subtropical and temperate western Pacific Ocean. Fisheries Research (Vol. 221). doi: [10.1016/j.fishres.2019.105352](https://doi.org/10.1016/j.fishres.2019.105352)
- Australian Fisheries Management Authority. (s.f.). Skipjack tuna. <https://www.afma.gov.au/fisheries-management/species/skipjack-tuna>
- Bucaram S. (2017). Ecuador y su influencia sobre la salud de la pesquería del atún en el océano pacífico oriental. Instituto de Economía de la USFQ. Koyuntura 66: 1-4.
- Cámara Ecuatoriana de Industriales y Procesadores Atuneros. (2016). Proceso del atún. <http://ceipa.com.ec/proceso-del-atun/>
- Clarke S, et al. (2014). Bycatch in longline fisheries for tuna and tuna-like species: a global review of status and mitigation measures. Food and Agriculture Organization of the United Nations. <http://www.fao.org/3/a-i4017e.pdf>
- Collette, B.B., Boustany, A., Fox, W., Graves, J., Juan Jorda, M. & Restrepo, V. (2021). *Thunnus albacares*. The IUCN Red List of Threatened Species 2021: e.T21857A46624561. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2021-2.RLTS.T21857A46624561.en>. Downloaded on 23 September 2021.
- Collette, B.B., Boustany, A., Fox, W., Graves, J., Juan Jorda, M. & Restrepo, V. (2021). *Thunnus obesus*. The IUCN Red List of Threatened Species 2021: e.T21859A46912402. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2021-2.RLTS.T21859A46912402.en>. Downloaded on 23 September 2021.
- Collette, B.B., Boustany, A., Fox, W., Graves, J., Juan Jorda, M. & Restrepo, V. (2021). *Katsuwonus pelamis*. The IUCN Red List of Threatened Species 2021: e.T170310A46644566. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2021-2.RLTS.T170310A46644566.en>. Downloaded on 23 September 2021.
- Druon JN, et al. (2016). Preferred feeding habitat of skipjack tuna in eastern central Atlantic and western Indian Oceans: relations with carrying capacity and vulnerability to purse seine fishing. Indian Ocean Tuna Commission. <https://www.iotc.org/documents/preferred-feeding-habitat-skipjack-tuna-eastern-central-atlantic-and-western-indian-oceans>
- Duffy L.M., et al. (2019). Assessing vulnerability of bycatch species in the tuna purse-seine fisheries of the eastern Pacific Ocean. Fisheries Research (Vol. 219). doi: [10.1016/j.fishres.2019.105316](https://doi.org/10.1016/j.fishres.2019.105316)
- Farley J., et al. (2017). Age, growth and maturity of bigeye tuna in the western and central Pacific Ocean. Western and Central Pacific Fisheries Commission. https://www.spc.int/DigitalLibrary/Doc/FAME/Meetings/WCPFC/SC13/SC13_SA_WP_01_BET_age_growth_maturity.pdf

- FishBase. (s.f.). *Katsuwonus pelamis* (Linnaeus, 1758) Skipjack tuna. <https://www.fishbase.se/summary/Katsuwonus-pelamis.html>
- FishBase. (s.f.). *Thunnus albacares* (Bonnaterre, 1788) Yellowfin tuna. <https://www.fishbase.in/summary/Thunnus-albacares.html>
- FishBase. (s.f.). *Thunnus obesus* (Lowe, 1839). Bigeye Tuna. <https://www.fishbase.se/summary/Thunnus-obeusus.html>
- Florida Museum (2021). *Katsuwonus pelamis*. <https://www.floridamuseum.ufl.edu/discover-fish/species-profiles/katsuwonus-pelamis/>
- Fonteneau A, et al. (2000). A worldwide review of purse seine fisheries on FADs. Regional Syntheses. <https://archimer.ifremer.fr/doc/00042/15278/12664.pdf>
- Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. (2020). *Thunnus obesus* (Lowe, 1839). FAO Fisheries and Aquaculture Department. <http://www.fao.org/fishery/species/2498/en>
- Hall M. y Roman M. (2013). Bycatch and non-tuna catch in the tropical tuna purse seine fisheries of the world. Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. <http://www.fao.org/3/i2743e/i2743e.pdf>
- Hampton J. (2017). What is going on with bigeye tuna? SPC Fisheries Newsletter. Pp 24-29.
- Hunter RJ, et al. (1986). The spawning frequency of skipjack tuna, *Katsuwonus pelamis*, from the South Pacific. *Fishery Bulletin* 84:895-902.
- Instituto Nacional de Pesca, INP. (2020). Comisión Interamericana del Atún Tropical 96ª Reunión (Extraordinaria). <http://www.institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2018/01/Medidas-de-Conservacion-para-los-atunes-tropicales-en-el-OPO-durante-2021.pdf>
- Inter-American Tropical Tuna Commission, IATTC. (2019). Informe anual del observador científico para Ecuador 2018 palangreros pesca en la ciatarea de convención. [https://www.iattc.org/Meetings/Meetings2019/SAC-10/INF/ Spanish/SAC-10-INF-A\(j\) ECU%20Informe%20anual%202018.pdf](https://www.iattc.org/Meetings/Meetings2019/SAC-10/INF/ Spanish/SAC-10-INF-A(j) ECU%20Informe%20anual%202018.pdf)
- Inter-American Tropical Tuna Commission, IATTC. (2019). Status of the tuna and billfish stocks in 2018. <https://www.iattc.org/PDFFiles/StockAssessmentReports/ English/No-20-2019 Status%20of%20the%20tuna%20and%20billfish%20stocks%20in%202018.pdf>
- International Seafood Sustainability Foundation. (2018). Status of the World Fisheries for Tuna: February 2018. ISSF Technical Report 2018-02. Washington, D.C., USA.
- International Seafood Sustainability Foundation. (2019). Status of the World Fisheries for Tuna: March 2019. ISSF Technical Report 2019-07. Washington, D.C., USA.
- Itano D.G. (2000). The Reproductive Biology of Yellowfin Tuna (*Thunnus albacares*) in Hawaiian Waters and the Western Tropical Pacific Ocean. Joint Institute for Marine and Atmospheric Research, JIMAR, y National Oceanic and Atmospheric Administration, NOAA. <http://citeseerx.ist.psu.edu/viewdoc/download?doi=10.1.1.375.3829&rep=rep1&type=pdf>
- Ivan L. (2000). *Katsuwonus pelamis*. Animal Diversity Web. http://animaldiversity.org/accounts/Katsuwonus_pelamis/
- Lezama M., et al. (2017). Biodiversity and Habitat Characteristics of the Bycatch Assemblages in Fish Aggregating Devices (FADs) and School Sets in the Eastern Pacific Ocean. *Frontiers in Marine Research*. <https://doi.org/10.3389/fmars.2017.00265>

- Mallawa A. (2020). Comparison of Catches of Skipjack Tuna (*Katsuwonus pelamis* Linnaeus 1758) Purse Seines Inside and Outside of FADs Areas. *Pertanika Journal Science & Technology* (Vol. 28). Pp 717-733.
[http://www.pertanika2.upm.edu.my/resources/files/Pertanika%20PAPERS/JST%20Vol.%2028%20\(2\)%20Apr.%202020/18%20JST-1715-2019.pdf](http://www.pertanika2.upm.edu.my/resources/files/Pertanika%20PAPERS/JST%20Vol.%2028%20(2)%20Apr.%202020/18%20JST-1715-2019.pdf)
- McDermott A. (2018). Attention shoppers: "Pole and line" is today's eco-friendliest label for canned tuna. *Oceana*. <https://oceana.org/blog/attention-shoppers-pole-and-line-today%E2%80%99s-eco-friendliest-label-canned-tuna>
- Mediodia H.J., Kahui V. y Noy I. (2020). Sea Surface Temperature and Tuna Catch in the Eastern Pacific Ocean under Climate Change. *CESifo Working Papers* (No. 8533).
https://www.cesifo.org/DocDL/cesifo1_wp8533.pdf
- Ministerio de Acuicultura y Pesca. (2016). Veda para preservar las poblaciones de atún.
<https://www.agricultura.gob.ec/este-viernes-inicia-veda-para-preservar-las-poblaciones-de-atun/>
- Ministerio de Comercio Exterior (2017). Informe sobre el sector atunero ecuatoriano, Julio 2017. <https://www.produccion.gob.ec/wp-content/uploads/2019/06/Reporte-del-sector-atunero.pdf>
- Ministerio de Producción Comercio Exterior Inversiones y Pesca. (2021). Reunión Extraordinaria de la Comisión Interamericana del Atún Tropical (CIAT) 2021 concluyó con avances importantes. <https://www.produccion.gob.ec/reunion-extraordinaria-de-la-comision-interamericana-del-atun-tropical-ciat-2021-concluyo-con-avances-importantes/>
- Moore B.R., et al. (2020). Defining the stock structures of key commercial tunas in the Pacific Ocean I: Current knowledge and main uncertainties. *Fisheries Research* (Vol. 230).
<https://doi.org/10.1016/j.fishres.2020.105525>
- Muñoz L.J. (2016). Ecología trófica, diversidad genética y contaminación por mercurio del atún aleta amarilla (*Thunnus albacares*) en la Reserva Marina de Galápagos y el continente ecuatoriano. Tesis de Maestría. Colegio de Ciencias Biológicas y Ambientales. Universidad San Francisco de Quito.
<https://repositorio.usfq.edu.ec/handle/23000/5742>
- Nacimba, D.G. (2020). Determinación de la presencia de microplásticos en atún enlatado. Tesis previa a la obtención del título de químico en alimentos. Facultad de Ciencias Químicas. Universidad Central del Ecuador.
<http://www.dspace.uce.edu.ec/handle/25000/21954>
- National Oceanic and Atmospheric Administration, NOAA. (s.f.). Pacific Yellowfin tuna.
<https://www.fisheries.noaa.gov/species/pacific-yellowfin-tuna>
- Oceana. (s.f.). Skipjack Tuna, *Katsuwonus pelamis*. <https://oceana.org/marine-life/ocean-fishes/skipjack-tuna>
- Oceana. (s.f.). Yellowfin Tuna, *Thunnus albacares*. <https://oceana.org/marine-life/ocean-fishes/yellowfin-tuna>
- Ormaza F.I., Ponce G.E. y Pin G.M. (2020). Low mercury, cadmium and lead concentrations in tuna products from the eastern Pacific. *Heliyon* (Vol. 6). doi:
[10.1016/j.heliyon.2020.e04576](https://doi.org/10.1016/j.heliyon.2020.e04576)
- Pacheco, J.L. (2013). Aspectos biológicos y pesquero de las capturas de atún registrada por la flota atunera Cerquera ecuatoriana período 2000-2013. Ministerio de Agricultura, Ganadería, Acuicultura y Pesca & Instituto Nacional de Pesca.

<https://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/1-Aspectos-Biol%C3%B3gicos-y-Pesqueros-de-las-Capturas-de-At%C3%BAn-Registradas-por-La-Flota-Atunera-Cerquera-2000-2013.pdf>

- Pacheco, J.L. (2021). Principales Especies de Atún Capturado por la Flota Atunera Cerquera Ecuatoriana Durante 2020. Instituto Nacional de Pesca, INP.
<http://www.institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2018/01/Principales-Especies-de-At%C3%BAn-Capturdo-por-la-Flota-Atunera-Cerquera-Ecuatoriana-Durante-2020.pdf>
- Pecoraro C., et al. (2020). When size matters: The gonads of larger female yellowfin tuna (*Thunnus albacares*) have different fatty acid profiles compared to smaller individuals. Fisheries Research (Vol. 232). <https://doi.org/10.1016/j.fishres.2020.105726>
- Román-Verdesoto M y M Orozco-Zöllner. (2005). Bycatches of sharks in the tuna purse-seine fishery of the Eastern Pacific Ocean reported by observers of the Inter-American Tropical Commission, 1993-2004. Inter-American Tropical Tuna Commission. La Jolla, California. <https://aquadocs.org/handle/1834/23958>
- Safina C. (2011). Tuna Conservation. En Block B y E Stevens (eds). Tuna: Physiology, Ecology, and Evolution (Vol. 19). Elsevier. Pp 413-459.
- Schaefer KM. (1998). Reproductive biology of yellowfin tuna (*Thunnus albacares*) in the eastern Pacific Ocean. Inter-American Tropical Tuna Commission, IATTC.
<https://www.iattc.org/PDFFiles/Bulletins/English/Vol-21-No-5-1998-SCHAEFER,%20KURT%20M.Reproductive%20biology%20of%20yellowfin%20tuna%20Thunnus%20albacares%20in%20the%20eastern%20Pacific%20Ocean.pdf>
- Schaefer K. (2001). Reproductive biology of tunas. En Block B y E Stevens (eds). Tuna: Physiology, Ecology, and Evolution (Vol. 19). Elsevier. Pp 225-270.
- Schaefer KM, Fuller DW y Miyabe N (2005) Reproductive biology of Bigeye Tuna (*Thunnus obesus*) in the eastern and central Pacific Ocean. Inter-American Tropical Tuna Commission. Pp 1-31. <https://www.iattc.org/PDFFiles/Bulletins/English/Vol-23-No-1-2005-SCHAEFER,%20KURT%20M.,%20DANIEL%20W.%20FULLER,%20and%20NAOZUMI%20MIYABE.Reproductive%20biology%20of%20bigeye%20tuna%20Thunnus%20obesus%20in%20the%20eastern%20and%20central%20Pacific%20Ocean.pdf>
- Schaefer KM, Fuller DW y B Block. (2007). Movements, behavior, and habitat utilization of yellowfin tuna (*Thunnus albacares*) in the northeastern Pacific Ocean, ascertained through archival tag data. Marine Biology 152: 503-525.
- Schaefer K.M. y Fuller D.W. (2019). Spatiotemporal variability in the reproductive dynamics of Skipjack Tuna (*Katsuwonus pelamis*) in the eastern Pacific Ocean. Fisheries Research (Vol. 209). Pp 1-13. doi:[10.1016/j.fishres.2018.09.002](https://doi.org/10.1016/j.fishres.2018.09.002).
- Sun C, Wang W y Yeh S. (2005). Reproductive biology of yellowfin tuna in the central and western Pacific Ocean. Institute of Oceanography National Taiwan University.
- Sund P, Blackburn M y F Williams. (1981). Tunas and their environment in the Pacific Ocean: A review. Oceanographic Marine Biology Annual Review 19: 443-512.
- World Wild Fund for Nature, WWF. (2021.). Bigeye Tuna.
<https://www.worldwildlife.org/species/bigeye-tuna>
- World Wild Fund for Nature, WWF. (2021). Skipjack Tuna.
<https://www.worldwildlife.org/species/skipjack-tuna>

- Zhu G, et al. (2010). Reproductive biology of Bigeye Tuna, *Thunnus obesus*, (Scombridae) in the eastern and central tropical Pacific Ocean. *Environmental Biology of Fishes* (Vol. 88). Pp 253-260. doi: 10.1007/s10641-010-9636-7
- Zhu GP, et al. (2011). Size at sexual maturity of bigeye tuna *Thunnus obesus* (Perciformes: scombridae) in the tropical waters: a comparative analysis. *Turkish Journal of Fisheries and Aquatic Sciences* 11: 149-156.
- Zudaire I, et al. (2005). Reproductive biology of yellowfin tuna (*Thunnus albacares*) in the Western and Central Indian Ocean. Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. <http://www.fao.org/3/bj715e/bj715e.pdf>
- Zudaire I, et al. (2016). Sex-ratio, size at maturity, spawning period and fecundity of bigeye tuna (*Thunnus obesus*) in the western Indian Ocean. Indian Ocean Tuna Commission, IOTC. <https://www.iotc.org/documents/sex-ratio-size-maturity-spawning-period-and-fecundity-bigeye-tuna-western-indian-ocean>

Calamar

- Argüelles, J., & Tafur, R. (2010). New insights on the biology of the jumbo squid *Dosidicus gigas* in the Northern Humboldt Current System: Size at maturity, somatic and reproductive investment. *Fisheries Research*, 106(2), 185–192.
<https://doi.org/10.1016/j.fishres.2010.06.005>
- Arguelles, J., Csirke, J., Yamashiro, C., Mariategui, L. & Tafur, R. (2016). Notes on Research Needs and the Type and Level of Detail of the Data on Fishing Activities and Fishing Impacts to be Required from all Fleets Fishing for Jumbo Flying Squid (*Dosidicus gigas*) in the SPRFMO Convention Area. 4th Meeting of the Scientific Committee
https://www.researchgate.net/publication/309031727_Notes_on_Research_Needs_and_the_Type_and_Level_of_Detail_of_the_Data_on_Fishing_Activities_and_Fishing_Impacts_to_be_Required_from_all_Fleets_Fishing_for_Jumbo_Flying_Squid_Dosidicus_gigas_in_the_SPRF
- Barratt, I. & Allcock, L. (2014). *Dosidicus gigas*. The IUCN Red List of Threatened Species 2014: e.T162959A958088. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2014-1.RLTS.T162959A958088.en>. Downloaded on 23 September 2021.
- Bazzino, G. (2008). Estructura poblacional, movimientos horizontales y migraciones verticales del calamar gigante (*Dosidicus gigas*) en el Golfo de California y en el Océano Pacífico frente a la Península de Baja California. Tesis Doctoral. Instituto Politécnico Nacional de México. <http://dspace.cibnor.mx:8080/handle/123456789/235>
- Carrere, M. (2020). Flota china frente a Galápagos: pescadores se unen para combatir la pesca ilegal del calamar gigante. Mongabay Latam.
<https://es.mongabay.com/2020/08/oceanos-flota-china-frente-a-galapagos-pescadores-se-unen-para-combatir-la-pesca-ilegal-y-no-reglamentada-del-calamar-gigante/>
- Chóez, A. C., & Martínez, J. M. (2015). Procesamiento Industrial de Calamar y Pescado Dorado (*Dosidicus gigas* y *Coryphaena hippurus*) para obtener un Paté precocido en envase de vidrio. Bachelor's thesis. Universidad de Guayaquil. Facultad de Ingeniería Química. <http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/12692>

- Csirke, J., Argüelles, J., Alegre, A., Ayón, P., Bouchon, M., Castillo, G., Castillo, R., Cisneros, R., Guevara-Carrasco, R., Lau, L., Mariátegui, L., Salazar, C., Tafur, R., Torrejón, J., & Yamashiro, C. (2018). Biología, estructura poblacional y pesquería de pota o calamar gigante (*Dosidicus gigas*) en el Perú. *Boletín Instituto del Mar de Perú*. 33(2): 302-364. <https://repositorio.imarpe.gob.pe/handle/20.500.12958/3239>
- González, P., & Chong, J. (2006). Biología reproductiva de *Dosidicus gigas* D'Orbigny 1835 (Cephalopoda, Ommastrephidae) en la zona norte-centro de Chile. *Gayana (Concepción)*, 70(2), 237-244.
- Ibáñez, C. M., Sepúlveda, R. D., Ulloa, P., Keyl, F., & Pardo, M. C. (2015). The biology and ecology of the jumbo squid *Dosidicus gigas* (Cephalopoda) in Chilean waters: a review. Universidad de Chile. <http://repositorio.uchile.cl/handle/2250/134790>
- Jereb, P. & Roper, C.F.E. (eds). (2010). Cephalopods of the world. An annotated and illustrated catalogue of cephalopod species known to date. Volume 2. Myopsid and Oegopsid Squids. FAO Species Catalogue for Fishery Purposes. No. 4, Vol. 2. Rome, FAO. 2010. 605p. 10 colour plates. <http://www.fao.org/3/i1920e/i1920e.pdf>
- Ministerio de Acuicultura y Pesca, MAP. (2018). Medidas de Ordenamiento y Regulación Pesquera. Gobierno de Ecuador. <http://www.acuaculturaypesca.gob.ec/wp-content/uploads/downloads/2018/03/Medidas-de-ordenamientos-actualizadas-23.03-2018.pdf>
- Ministerio de Acuicultura y Pesca, MAP. (2001). Acuerdo Ministerio N°080 (Pesquería de Calamar Gigante). Gobierno de Ecuador.
- Morales-Bojórquez, E., & Pacheco-Bedoya, J. L. (2015). Jumbo squid *Dosidicus gigas*: a new fishery in Ecuador. *Reviews in Fisheries Science & Aquaculture*, 24(1), 98-110.
- Morales-Bojórquez, E., & Pacheco-Bedoya, J. L. (2016). Population Dynamics of Jumbo Squid *Dosidicus gigas* in Pacific Ecuadorian Waters. *Journal of Shellfish Research*, 35(1):211-224. <http://www.bioone.org/doi/full/10.2983/035.035.0123>
- Nigmatullin, C. M., Nesis, K. N., & Arkhipkin, A. I. (2001). A review of the biology of the jumbo squid *Dosidicus gigas* (Cephalopoda: Ommastrephidae). *Fisheries Research*, 54(1), 9-19.
- Ospina, V. (2018). Estudio de pesquerías de valor económico que pasan tiempo tanto en la Zona Económica Exclusiva (ZEE) como en las zonas más allá de la jurisdicción nacional (ABNJ) de la región Pacífico Sudeste (Chile, Colombia, Ecuador y Perú). Comisión Permanente del Pacífico Sur. <http://cpps.dyndns.info/cpps-docs-web/planaccion/docs2020/enero2020/AG-GC/DocumentosGC/CPPS%20%282018f%29.pdf>
- Pacheco, J.L. (2014). El Calamar Gigante *Dosidicus gigas*, es una Alternativa para el Sector Pesquero Ecuatoriano. Reporte informativo. Instituto Nacional de Pesca. <https://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/REPORTE-INFORMATIVO-SOBRE-CALAMAR-GIGANTE-SEPTIEMBRE-2014.pdf> o <https://www.institutopesca.gob.ec/calamar/#:~:text=La%20captura%20del%20calamar%20gigante,de%20enmalle%20a%20la%20deriva.>
- Pacheco, J.L. (2020). Aspectos Biológicos Pesqueros del Calamar Gigante capturado frente al Golfo de Guayaquil, febrero de 2020. Instituto Nacional de Pesca. <http://www.institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2019/10/Reporte-Web-Aspectos-Biol%C3%B3gicos-Pesqueros-Calamar-Gigante-Febrero-2020.pdf>

- Paredes, J. (2000). Aprovechamiento de la riqueza marino costera como alternativa para el desarrollo nacional. Tesis de Maestría. Quito, Ecuador.
<https://repositorioslatinoamericanos.uchile.cl/handle/2250/1071032>
- Rosas-Luis, R. (2007). Descripción de la alimentación del calamar gigante *Dosidicus gigas* Dorbigny, 1835 en la costa occidental de la península de Baja California. Tesis de maestría. Centro de Investigaciones Biológicas del Noroeste, S.C.
<https://cibnor.repositorioinstitucional.mx/jspui/handle/1001/474>
- Rosas-Luis, R. (2016). Description of plastic remains found in the stomach contents of the jumbo squid *Dosidicus gigas* landed in Ecuador during 2014. Marine pollution bulletin, 113(1-2), 302-305.
- Salinas-Zavala, C. A., Bazzino-Ferreri, G., Camarillo-Coop, S., Rosas-Luis, R., Mejía-Rebollo, A., & Ramos-Castillejos, J. E. (1997). El calamar gigante *Dosidicus gigas* (D'Orbigny 1835). Dinámica del ecosistema Pelágico frente a Baja California, 2007, 469-486.
- Seafood Watch. (1999-2021). Jumbo Squid. Monterey Bay Aquarium Seafood Watch.
<https://www.seafoodwatch.org/recommendation/squid/yellow-squid-jumbo-squid-peru-southeast-pacific-ocean-jig?species=88>
- Ulloa, P., Fuentealba, M., & Ruiz, V. (2006). Hábitos alimentarios de *Dosidicus gigas* (D'Orbigny, 1835) (Cephalopoda: Teuthoidea) frente a la costa centro-sur de Chile. Revista chilena de historia natural, 79(4), 475-479.
- Comisión Permanente de Pesca, Acuicultura e Intereses Marítimos de la Cámara de Diputados. Biblioteca del Congreso Nacional. (2015).
<https://www.camara.cl/verDoc.aspx?prmlD=33599&prmlTIPO=DOCUMENTOCOMISION>
- Global Fishing Watch. (2021). Análisis de la flota pesquera a distancia de calamar del Pacífico sudeste. https://globalfishingwatch.org/wp-content/uploads/GFW-2021-FA-SQUID2020-EN1-3_Es.pdf

Camarones

- Bermúdez A, Campos NH y GR Navas. (2002). *Litopenaeus vannamei*. En Ardila N, Navas GR y J Reyes (Eds.). Libro rojo de invertebrados marinos de Colombia: 110-112. Bogotá: INVEMAR. Ministerio De Medio Ambiente.
- Buitrón R. (2004). Ecuador: camarones certificados. Movimiento Mundial por los Bosques. <https://wrm.org.uy/es/articulos-del-boletin-wrm/seccion1/ecuador-camarones-certificados/>
- Calderón Velázquez J. (1993). El estado actual de la acuicultura en Ecuador y perfiles de nutrición y alimentación. Food and Agriculture Organization (FAO). <http://www.fao.org/3/ab487s/AB487S08.htm>
- Castro Nazareno CP, Prado Bone YA y MA Valladares Hidrobo. (2016). Descripción de la pesquería artesanal de camarones pomada negra (*Protachypene precipua*) y pomada amarilla (*Xiphooeneae riveti*) en la Caleta San Vicente de Camarones, Ecuador. Pontificia Universidad Católica del Ecuador Sede Esmeraldas. Gestión Ambiental 15: 6-16. <https://revistas.pucese.edu.ec/gestion-ambiental/article/view/175/93>
- Chicaiza, D., García, R. y Méndez, W. (2009). La pesquería de arrastre del camarón pomada (*Protrachypene precipua*) en la zona de Posorja-Ecuador durante 2008. Instituto Nacional de Pesca, INP. Boletín Científico y Técnico 3. Pp 1-13.

<https://www.researchgate.net/publication/304012668> La pesquería de arrastre del camarón pomada *Protrachypene precipua* en la zona de Posorja - Ecuador durante 2008

- Chicaiza, D. y Méndez, W. (2013). Propuesta técnica para la implementación de la veda al Camarón Pomada *Protrachypene precipua* (Curkenroad 1934) durante la temporada de pesca 2013 en la costa ecuatoriana. Instituto Nacional de Pesca, INP.
<http://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/Veda-Camaron-Pomada-2013.pdf>
- Chicaiza DE. (2013). Crecimiento, mortalidad y aspectos reproductivos del camarón pomada *Protrachypene precipua* (Burkenroad 1934) en el Golfo de Guayaquil, Ecuador. <https://www.researchgate.net/publication/304012468> Crecimiento mortalidad y aspectos reproductivos del camarón pomada *Protrachypene precipua* Burkenroad 1934 en el Golfo de Guayaquil Ecuador
- Chicaiza, D., et al. (2019). Situación del stock y estructura poblacional del Camarón Pomada (*Protrachypene precipua*) capturado en el Golfo de Guayaquil-Ecuador, durante el periodo 2014-2018: Perspectivas para su explotación sustentable. Instituto Nacional de Pesca, INP. <http://www.institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2018/01/EVALUACION%CC%81N-DE-STOCK-CAMARON%CC%81N-POMADA.pdf>
- Crider MC. (2012). The social and environmental effects of shrimp mariculture: Case studies of two coastal villages in Ecuador. A Thesis Submitted to the Faculty of The Charles E. Schmidt College of Science in Partial Fulfillment of the Requirements for the Degree of Master of Science. Florida Atlantic University. https://fau.digital.flvc.org/islandora/object/fau%3A3847/datastream/OBJ/view/social_and_environmental_effects_of_shrimp_mariculture.pdf
- Cun, M. (1984). Épocas de desove y longitud de cola o abdomen de primera madurez sexual de *Penaeus vannamei* y *Penaeus stylirostris* del Golfo de Guayaquil (Centro-Sur). 1965-1977. Boletín Científico y Técnico (Vol. 7). Instituto de Pesca, INP.
<http://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/BCT.-VOL.-7-3.pdf>
- Díaz JM, et al. (2014). Guía de identificación: Invertebrados marinos de importancia comercial en la costa Pacífica de Colombia. Fundación MarViva. San José, Costa Rica. Pp 102.
- Eayrs S. (2007). A guide to bycatch reduction in tropical shrimp-trawl fisheries. Food and Agriculture Organization (FAO). Revised edition.
https://books.google.com.ec/books?id=vqJvEedJ8fcC&printsec=frontcover&hl=es&source=gbs_ge_summary_r&cad=0#v=onepage&q&f=false
- El Comercio. (2016). La captura de camarón pomada entra en veda.
<http://www.elcomercio.com/actualidad/camaron-pomada-veda-pescaartesanal-esmeraldas.html>
- El Telégrafo. (2017). Los camarones de pesca artesanal dominan el mercado.
<https://www.eltelegrafo.com.ec/noticias/economia/8/los-camarones-de-pesca-artesanal-dominan-mercado>.
- El Universo. (2019). Embarcación aprehendida por pesca de arrastre en costas de General Villamil Playas.
<https://www.eluniverso.com/noticias/2019/04/06/nota/7272170/embarcacion-aprehendida-pesca-arrastre-costas-general-villamil>

- Fischer, W., et al. (1995). Guía para la identificación de especies para los fines de la pesca Pacífico Centro-Oriental. Volumen I Plantas e Invertebrados. FAO y el Instituto de Investigación Senckenberg. Roma. Pp 646. Esta fuente también se usó para los cangrejos. Se la podría poner en la parte de fuentes generales.
- Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. (s.f.). *Penaeus vannamei* (Boone, 1931). http://www.fao.org/fishery/culturedspecies/Penaeus_vannamei/es
- García, L., Tipan, M. y Antonio, L. (2020). Impacto de la industria camaronera sobre el hábitat del cangrejo azul (*Cardissoma crassum*) en la Isla Corazón. Tesis de Licenciatura. Facultad de Ciencias Naturales y de la Agricultura. Universidad Estatal del Sur de Manabí. <http://repositorio.unesum.edu.ec/handle/53000/2131>
- Gómez JC. (2002). Ecuador recibirá la 2ª certificación de producción de camarón orgánico. El Universo. <https://www.eluniverso.com/2002/04/20/0001/71/8D0BC0FCF9B14C15B4E2E475AB16D199.html>
- Instituto Nacional de Pesca, INP. (2021). Capacitación "Implementación de Sistema de Monitoreo Participativo para la pesquería del Recurso Camarón Pomada". <http://www.institutopesca.gob.ec/capacitacion-pesqueria-camaron-pomada/>
- Instituto Nacional de Pesca, INP. (2021). IPIAP y NATLUK S.A firman importante convenio para el desarrollo del proyecto de Camarón Pomada. <http://www.institutopesca.gob.ec/ipiap-y-natluk-s-a-firman-importante-convenio-para-el-desarrollo-del-proyecto-de-camaron-pomada/>
- Instituto Nacional de Pesca, INP. (2021). Camarón. <http://www.institutopesca.gob.ec/camaron>
- Ministerio de Agricultura y Ganadería, MAG. (2015). Ecuador cosecha camarón en jaulas marinas. <https://www.agricultura.gob.ec/ecuador-cosecha-camaron-en-jaulas-marinas/>
- Ministerio de Agricultura, Ganadería, Acuicultura y Pesca. Viceministro de Acuicultura y Pesca. (2013). Acuerdo Ministerial 019. [http://www.iacseaturtle.org/docs/marco/Ecuador/Ecuador%20-%20Acuerdo%20Ministerial%20No.%20019%20\(Reforma%20al%20Acuerdo%20No.%200426-A\).pdf](http://www.iacseaturtle.org/docs/marco/Ecuador/Ecuador%20-%20Acuerdo%20Ministerial%20No.%20019%20(Reforma%20al%20Acuerdo%20No.%200426-A).pdf)
- Ministerio del Ambiente (s.f.). Impactos Ambientales Provocados por la Pesquería de Arrastre de Camarón en el Ecuador. <https://www.ambiente.gob.ec/wp-content/uploads/downloads/2013/01/Impactos-de-la-pesqueria-arrastre-Ecuador-1.pdf>
- Nicolaides, F., et al. (2012). Indicadores biológicos-pesqueros y parámetros poblacionales del Camarón Pomada (*Protrachypene precipua*) durante 2011 en Posorja y Esmeraldas, Ecuador. Boletín Científico y Técnico 22. Pp 1-21. https://www.researchgate.net/publication/304674562_FISHERIES_AND_BIOLOGICAL_INDICATORS_AND_POPULATION_PARAMETERS_OF_TITI_SHRIMP_Protrachypene_precipua_DURING_2011_IN_POSORJA_AND_ESMERALDAS_ECUADOR#:~:text=DOI%3A%2010.13140/RG.2.1.5183.1289
- Nicolaides, F., et al. (2012). Pesca de la flota langostinera artesanal en el Golfo de Guayaquil y Esmeraldas, Ecuador durante 2012. Instituto Nacional de Pesca, INP. <http://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/Langostino-Artesanal-2012.pdf>

- Nicolaidis F. (2015). Aspectos biológicos y pesqueros del camarón pomada (*Protrachypene precipua*) durante la veda en 2015. Ministerio de Agricultura, Ganadería, Acuacultura y Pesca (MAGAP) – Instituto Nacional de Pesca. <http://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/Informe-Veda-Camaron-Pomada-2015.pdf>
- Nicolaidis, F. y Correa, J. (2020). La pesquería de arrastre del Camarón Pomada en la zona de Posorja-Ecuador durante 2020. Instituto Nacional de Pesca, INP. <http://www.institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2018/01/INFORME-ANUAL-POMADA-2020-signed-signed.pdf>
- Piedrahita, Y. (2018). Shrimp farming industry in Ecuador. Responsible Seafood Advocate. <https://www.aquaculturealliance.org/advocate/shrimp-farming-industry-in-ecuador-part-1/>
- Ruelas-Inzunza J, et al. (2012). Mercury levels in selected bycatch fish species from industrial shrimp-trawl fishery in the SE Gulf of California. Marine Pollution Bulletin 64: 2857-2859.
- SeaLifeBase. (s.f.). *Litopenaeus vannamei* (Boone, 1931) whiteleg shrimp. <http://www.sealifebase.org/summary/Litopenaeus-vannamei.html>.
- SeaLifeBase. (2010). *Protrachypene precipua* Burkenroad, 1934 titi shrimp. http://www.sealifebase.org/country/CountrySpeciesSummary.php?id=25414&c_code=218
- Seafood Tip. (s.f.). Cultures shrimp in Ecuador. <https://seafood-tip.com/sourcing-intelligence/countries/ecuador/shrimp/>
- Seafood Watch (1999-2021). White shrimp *Litopenaeus vannamei*. Monterey Bay Aquarium Seafood Watch. <https://www.seafoodwatch.org/recommendation/shrimp/yellow-whiteleg-shrimp-ecuador-semi-intensive-pond?species=156>
- Suárez, S.C. (2017). Estructura poblacional de *Protrachypene precipua* (camarón pomada) frente a Esmeraldas: implicaciones para el manejo pesquero. Tesis de Licenciatura. Facultad de Ciencias Naturales. Universidad de Guayaquil. <http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/29650>
- Thompson, M. (2014). White shrimp *Litopenaeus vannamei* Ecuador coastal ponds. Monterey Bay Aquarium Seafood Watch. http://www.seachoice.org/wp-content/uploads/2014/10/MBA_SeafoodWatch_EcuadorShrimpReport.pdf
- Viceministerio de Acuacultura y Pesca - Subsecretaría de Recursos Pesqueros, SRP - Instituto Nacional de Pesca, INP. (2014). Plan de acción para la conservación y manejo del recurso Camarón Pomada (*Protrachypene precipua*) en el Golfo de Guayaquil.
- World Rainforest Movement, WRM. (2021). Ecuador: The certification of industrial shrimp aquaculture intensifies rights violations and the destruction of mangroves. Bulletin 254.
- World Wildlife Fund, WWF. (2014). Ecuador adopta innovador Plan de Acción para el Camarón Pomada. https://wwf.panda.org/wwf_news/?228772/Ecuador-adopta-innovador-Plan-de-Accin-para-el-Camarn-Pomada
- World Wildlife Fund, WWF. (2020). Un gran hito para el manejo sostenible del recurso camarón pomada: Bolseros del Golfo de Guayaquil ahora cuentan con Ordenamiento Pesquero. <https://www.wwf.org.co/?364285/bolseroscamaron>
- Yunga Gómez JG. (2013). Análisis biológicos en el cultivo de camarón *Litopenaeus vannamei*. Tesis de licenciatura. Facultad de Ciencias Naturales Escuela de Biología. Universidad de Guayaquil. <http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/4743>

Cangrejos

- Alemán-Dyer.C., Peña, M. y Icaza, X. (2019). Pesquería del Cangrejo Rojo (*Ucides occidentalis*), aspectos biológicos y pesqueros durante 2019. Instituto Nacional de Pesca, INP. https://www.proyectomarinocostero.com.ec/wp-content/uploads/2020/05/INF.-FINAL-CONVENIO-CI-INP-Cangrejo_-2019.pdf
- Alemán, S., et al. (2018). Algunas características biológico-poblacionales del Cangrejo sin boca *Cardisoma crassum* (Crustacea: Gecarcinidae) en los manglares de Tumbes, Perú. Boletín Instituto del Mar de Perú 33. Pp 43-52. <https://revistas.imarpe.gob.pe/index.php/boletin/article/view/51>
- Asociación de Producción Pesquera Puerto Diamante. (2018). Manejo integrado de espacios marinos costeros de alto valor para la biodiversidad en el Ecuador continental. Ministerio del Ambiente, MAE-Conservación Internacional Ecuador-Instituto Humanista para la Cooperación con los Países en Desarrollo-Global Environment Facility, GEF-Food and Agriculture Organizations of the United Nations, FAO.
- Cedeño, I. y Bravo, M. (s.f.). Protocolos de muestreos para el seguimiento de las capturas comerciales y estudios independientes del stock de cangrejo rojo de manglar. Instituto Nacional de Pesca, INP. http://www.institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2015/05/INP_BE_A3_N1.pdf
- Charles Darwin Foundation. (2020). *Cardisoma crissum* Smith, 1870. <https://www.darwinfoundation.org/en/datazone/checklist?species=8541>
- Coello S y R Macías. (2006). Estudio de zonificación y manejo de conflictos de la pesca artesanal en la UCV Bahía de Caráquez. Informe de consultoría para el programa de manejo de recursos costeros (PMRC).
- El Diario. (2017). Inician cría de cangrejo azul. El Diario. <http://www.eldiario.ec/noticias-manabi-ecuador/451705-inician-cria-de-cangrejo-azul/>
- El Comercio. (2020). La veda del cangrejo rojo se adelantó al 15 de febrero del 2020. <https://www.elcomercio.com/actualidad/veda-cangrejo-rojo-subsecretaria-pesca.html>
- El Universo. (2010). Amenaza contaminación de manglar. <https://www.eluniverso.com/2010/09/08/1/1447/amenaza-contaminacion-manglar.html>
- El Universo. (2020). Veda de cangrejo rojo se inicia este sábado 15 de febrero en Ecuador. <https://www.eluniverso.com/noticias/2020/02/13/nota/7737519/ecuador-veda-cangrejo-rojo-inicia-este-sabado-15-febrero>
- Fischer W, et al. (1995). Guía para la identificación de especies para los fines de la pesca Pacífico Centro-Oriental. Volumen I Plantas e Invertebrados. FAI y el Instituto de Investigación Senckenberg. Roma. Pp 646.
- Food and Agriculture Organizations of the United Nations, FAO. (2020). Comunidades costeras en Ecuador contribuyen a la sostenibilidad de los recursos pesqueros. <http://www.fao.org/ecuador/noticias/detail-events/es/c/1297759/>
- Instituto Nacional de Pesca, INP. (2021). Cangrejo Rojo. <http://www.institutopesca.gob.ec/cangrejo-rojo/>
- Lomas E, et al. (2010). Plan de evaluación y manejo del cangrejo rojo (*Ucides occidentalis*) y concha negra (*Anadara similis* y *Anadara tuberculosa*) en los manglares de la costa ecuatoriana. Escuela Superior Politécnica del Chimborazo.

- http://dspace.esPOCH.edu.ec/bitstream/123456789/503/1/Articulo_concha_cangrejo.pdf
- Ministerio de Producción, Comercio Exterior, Inversiones y Pesca. (2021). Primera veda del año del cangrejo rojo regirá del 01 de febrero al 02 de marzo. <https://www.produccion.gob.ec/primer-veda-del-ano-del-cangrejo-rojo-regira-del-01-de-febrero-al-02-de-marzo/>
- Moreno J y W Ruiz. (2010). Situación actual del guariche *Ucides occidentalis* (Ortmann, 1897) en el Estuario del Río Chone, Manabí durante abril 2009-2010. Boletín Científico Técnico 20: 16-35. <http://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/BCT.-VOL.-20-8.pdf>
- Rivera CG. (2010). Biología reproductiva de *Ucides occidentalis*. En: Rivera CG y T Cuéllar (Eds.). El Ecosistema de Manglar de la Bahía de Jiquilisco. Sector Occidental. San Salvador, El Salvador. Pp 157 -184.
- Rivera CG. (2013). Manejo pesquero sostenible *Ucides occidentalis* ("punche"), recurso hidrobiológico de la Cuenca Baja del Río Lempa, Bahía de Jiquilisco, departamento de Usulután. Tesis de Maestría. Facultad e Ciencias Agronómicas. Universidad de El Salvador. <https://www.semanticscholar.org/paper/Manejo-pesquero-sostenible-de-Ucides-occidentalis-Rivera/fd6f0580370237f3e587f12b5b11bd81206f7cdd>
- Slow Food. (2019). Cangrejo azul: el guardián de los manglares de Esmeraldas. <https://www.slowfood.com/es/cangrejo-azul-el-guardian-de-los-manglares-de-esmeraldas/>
- Solano F y J Moreno. (2009). Cangrejo rojo (*Ucides occidentalis*) un análisis durante el periodo de veda reproductiva, 2009. Boletín Científico y Técnico 20: 37-45. <http://suia.ambiente.gob.ec/documents/783967/890253/Cangrejo+Rojo+%28Ucides+occidentalis%29%20Un+An%C3%A1lisis+durante+el+Per%C3%ADodo+de+Veda+Reproductiva%2C%202009..pdf/560cd4a7-7eff-4afa-a792-81ad701cda1d>
- Solano, F., Flores, L. y Ruiz, W. (2010). Capturas de cangrejo *Ucides occidentalis* en los puertos de la provincia del Guayas y El Oro, Ecuador durante 2009. Boletín Científico Técnico 20: 1-15. <http://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/BCT.-VOL.-20-8.pdf>
- Solano, F. y Zambrano, R. (2018). Período reproductivo y talla de madurez morfométrica del cangrejo rojo de manglar (*Ucides occidentalis*) en el Golfo de Guayaquil, durante 2013. Revista Ciencias del Mar y Limnología (Vol. 12). Pp 101-108. <http://dx.doi.org/10.31876/rcm.v12i2.44>
- Subsecretaría de Recursos Pesqueros, SRP. (2003). Acuerdo Ministerial 030. <https://www.registroficial.gob.ec/>
- Uscocovich, G.D. (2015). Reproducción y densidad poblacional del cangrejo azul *Cardisoma crassum*, en la Isla Cerritos – Estuario del Río Chone – Manabí – Ecuador. Tesis de Maestría. Facultad de Ciencias Naturales. Universidad de Guayaquil. <http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/11647>
- Zambrano, R. (2016). Período reproductivo de *Ucides occidentalis* en el Golfo de Guayaquil, Ecuador. Revista Científica Ciencias Naturales y Ambientales (Vol. 10). Pp 102-106. <https://doi.org/10.53591/cna.v10i2.257>
- Zambrano, R. y Meiners, C. (2018). Notas sobre taxonomía, biología y pesquería de *Ucides occidentalis* (Brachyura: Ocypodidae) con énfasis en el Golfo de Guayaquil, Ecuador. Revista Peruana de Biología (Vol. 25). <https://doi.org/10.15381/rpb.v25i1.13821>

Zambrano, R. y Olivares, S. (2020). Alometría y madurez sexual morfométrica de *Cardisoma crassum* (Decapoda: Gecarcinidae) en la costa continental norte de Ecuador. *Geomare Zoológica* (Vol. 2). Pp 25-33.
https://www.researchgate.net/publication/343307476_Alometria_y_madurez_sexual_morfometrica_de_Cardisoma_crassum_Decapoda_Gecarcinidae_en_la_costa_continental_norte_de_Ecuador

Conchas

- Ardila, N., Navas, G. R. & Reyes, J. (Eds.). (2002). Libro rojo de invertebrados marinos de Colombia. INVEMAR. Ministerio de Medio Ambiente. La serie Libros rojos de especies amenazadas de Colombia. Bogotá, Colombia.
http://www.invemar.org.co/redcostera1/invemar/docs/lrojo/LR_INVERTEBRADOS.pdf
- Arizaga, R., & Lemos, E. (2016). Determinación del grado de contaminación por metales pesados en bivalvos (*Anadara tuberculosa*) en la Reserva Ecológica Manglares Cayapas Mataje Cantón San Lorenzo de la provincia de Esmeraldas 2015. Universidad Agraria del Ecuador.
http://www.uagraria.edu.ec/publicaciones/revistas_cientificas/13/048-2017.pdf
- Ayala, A. (2011). Patrones reproductivos de la concha prieta (*Anadara tuberculosa*) en el Archipiélago de Jambelí (Tesis). Facultad de Ciencias Naturales. Universidad de Guayaquil. <http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/1760>
- Benalcázar, J. J. (2016). Estudio investigativo de la concha y su aplicación en la gastronomía. Bachelor's thesis, Hospitalidad y Servicios. Facultad: Gastronomía. Universidad Tecnológica Equinoccial.
- Borda, C. A., & Cruz, R. (2004). Reproducción y reclutamiento del molusco *Anadara tuberculosa* (Sowerby, 1833) en el Pacífico colombiano. *Revista de Investigaciones Marinas*, 25(3), 185-195. [http://cpps.dyndns.info/cpps-docs-web/planaccion/biblioteca/pordinario/colombia/Docs%20INCODER/Anadara%20Repro-Recluta%20\(2004-185\).pdf](http://cpps.dyndns.info/cpps-docs-web/planaccion/biblioteca/pordinario/colombia/Docs%20INCODER/Anadara%20Repro-Recluta%20(2004-185).pdf)
- Calispa, A. (2018). Cría en cautiverio de concha prieta (*Anadara tuberculosa* – *Anadara similis*) en el estuario del Río Portoviejo y el estuario del Río Chone para fortalecer los medios de vida tradicionales comunitarios, en los cantones Portoviejo, Sucre y San Vicente. Proyectos FIDES. <http://gef-satoyama.net/wp/wp-content/uploads/2019/04/54.-INFORME-RESULTADOS-MAE-PROYECTO-CONCHA-PRIETA.docx.pdf>
- Chica, E. S., & Vite, S. C. (2011). Biometría y desarrollo gonadal de *Anadara tuberculosa* en el sitio San Felipe del Estuario del Río Chone, en el periodo noviembre 2007 a octubre 2008 y noviembre 2009 a febrero 2010. Facultad de Ciencias Veterinarias. Universidad Técnica de Manabí.
- Espinosa, S., Delgado, M. F., Orobio, B., Mejía-Ladino, L., & Gil-Agudelo, D. (2010). Estado de la población y valoración de algunas estrategias de conservación del recurso piangua *Anadara tuberculosa* (Sowerby) en sectores de Bazán y Nerete, costa pacífica nariñense de Colombia. *Boletín de Investigaciones Marinas y Costeras*, 39(1), 161-176.
[https://www.oceandocs.org/bitstream/handle/1834/6766/Art%209_Espinosa%20et%20al_39%20\(1\).pdf?sequence=1](https://www.oceandocs.org/bitstream/handle/1834/6766/Art%209_Espinosa%20et%20al_39%20(1).pdf?sequence=1) o
http://www.scielo.org.co/scielo.php?script=sci_arttext&pid=S0122-97612010000100009

- Flores, L., & Licandeo, R. (2010). Size composition and sex ratio of *Anadara tuberculosa* and *Anadara similis* in a mangrove reserve from the northwest of Ecuador. *Revista de Biología Marina y Oceanografía*, 45(3), 541-546.
<https://www.redalyc.org/pdf/479/47919217021.pdf>
- Gamboa, L. M. (2019). Densidad y estructura poblacional de *Anadara tuberculosa* en Puerto el Morro: un análisis previo y posterior al establecimiento del área protegida. Trabajo de Titulación. Universidad de Guayaquil.
<http://repositorio.ug.edu.ec/bitstream/redug/44792/1/Gamboa%2C%20L. 2019 CCNN.pdf>
- Galdámez, A., Pacheco, S., Pérez, I. & Kino, S. (2007). Guía para la Producción de *Anadara spp.* 2006-2007. Centro de Desarrollo de la Pesca y Acuicultura (CENDEPESCA), dependencia del Ministerio de Agricultura y Ganadería (MAG), San Salvador, Republica de El Salvador Centro América y la Agencia de Cooperación Internacional del Japón (JICA) a través del Proyecto para el Desarrollo de la Acuicultura de Moluscos de la República de El Salvador, Oficina Regional CENDEPESCA Zona 3, Puerto El Triunfo, Departamento de Usulután, El Salvador.
https://www.jica.go.jp/project/elsalvador/2271029E1/materials/pdf/2007/2007_01_01.pdf
- González, T., & Solano, Y. (2019). Estudio de la biometría de *Anadara tuberculosa* (concha prieta) comercializada en el mercado. *Journal of business and entrepreneurial studies*, 3(1), 28-31.
<http://www.journalbusinesses.com/index.php/revista/article/view/19>
- Lazarich, R., Rivas, F., & Arguello, G. (2009). Estudio de mercado de la concha negra (*Anadara similis* y *Anadara tuberculosa*) en Nicaragua. Centro de Investigación de Ecosistemas Acuáticos-CIDEA. Nicaragua.
- Lucero, C., Cantera, J., & Neira, R. (2012). Pesquería y crecimiento de la piangua (Arcoida: Arcidae) *Anadara tuberculosa* en la Bahía de Málaga del Pacífico colombiano, 2005-2007. *Revista de Biología Tropical*, 60(1), 203-217.
https://www.scielo.sa.cr/scielo.php?pid=S0034-77442012000100014&script=sci_arttext
- Manjarrés, A. E. (2011). Análisis de la abundancia y madurez sexual del molusco bivalvo *Anadara similis* (adama, 1852) familia: arcidea en el manglar de Luisico Archipiélago de La Plata de Bahía Malanga Pacifico colombiano (Doctoral dissertation, Universidad del Magdalena). Universidad de Magdalena.
<http://repositorio.unimagdalena.edu.co/jspui/handle/123456789/2271>
- Mendoza, O. A. (2013). Efecto de la densidad de siembra sobre el crecimiento y supervivencia de *Anadara tuberculosa* (sowerby, 1833) con semillas obtenidas en laboratorio. Universidad Nacional de Trujillo, Perú.
<http://dspace.unitru.edu.pe/handle/UNITRU/5010>
- Mendoza, H. M. (2014). Niveles de acumulación de metales pesados y contaminantes orgánicos en moluscos bivalvos del género *Anadara* y su vinculación con actividades económicas en la provincia de Esmeraldas como base para una propuesta de regulación de límites máximos permisibles para consumo humano (Tesis doctoral).
<https://repositorio.pucese.edu.ec/handle/123456789/206>
- Mendoza, J. J. (2015). Evaluación de la pesquería de la concha prieta (*Anadara tuberculosa*) y de la concha mica (*Anadara similis*) en la Provincia de El Oro, Ecuador. Análisis y evaluación de recursos pesqueros. Universidad Técnica de Machala.

<http://www.utmachala.edu.ec/archivos/planificacion/2014/prometeos/Dr.%20Jeremy%20Mendoza/FIN%20VINCULACION%20Dr.%20Mendoza/Informe%20Final%20Dr.%20Jeremy%20Mendoza.pdf>

- Ministerio de Acuicultura y Pesca. (s.f.). Cuatro vedas en vigencia de enero a junio. <http://acuaculturaypesca.gob.ec/subpesca362-cuatro-vedas-en-vigencia-de-enero-a-junio.html>
- Mora, E., & Moreno, J. (2007). Estado de la pesquería del recurso concha (*Anadara tuberculosa* y *A. similis*) en la costa ecuatoriana. Instituto Nacional de Pesca. Guayaquil. <http://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/Situaci%C3%B3n-del-Recurso-Concha.pdf>
- Mora, E., & Moreno, J. (2008). Abundancia y estructura poblacional de *Anadara tuberculosa* y *Anadara similis* en las principales áreas de extracción de la costa ecuatoriana. Quito, Ecuador: Instituto Nacional de Pesca. <http://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/DOCUMENTO-ESTRUCTURA-Y-DENSIDAD-POBLACIONAL-DEL-RECURSO-CONCHA-2006.pdf>
- Moreno, J. (2013). Situación Pesquera del Recurso concha prieta en los principales puertos de la provincia de Esmeraldas durante el 2013. Instituto de Pesca, Ecuador. <http://institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2017/07/Informe-Tecnico-Pesqueria-Concha-Prieta-2013.pdf>
- Ordoñez, M. (2015). Bioacumulación de metales pesados (Pb, Hg, Cd) en el Bivalvo *Anadara tuberculosa* en cuatro localidades (bajo alto, estero Huayla, Puerto Hualtaco y Archipiélago de Jambelí) de la región costera de la provincia de El Oro. 2014. Bachelor's thesis. Universidad Técnica de Machala. <http://repositorio.utmachala.edu.ec/handle/48000/2845>
- Prado-Carpio, E., Martínez-Soto, M. E. P., Urdaneta de Galué, F. P., Morris-Díaz, A. T. P., Rodríguez-Monroy, C. P., & Borja-Herrera, A. P. (2018). Modelo Teórico de Relaciones entre la Gestión de Agronegocios y el Desempeño de la Cadena de Valor de la Concha Prieta "*Anadara tuberculosa*". <http://dx.doi.org/10.18687/LACCEI2018.1.1.396>
- Prado-Carpio, E., Martínez-Soto, M. E. P., Morris-Díaz, A. T. P., Castro-Armijos, C., Rentería-Minuche, P., Coronel-Reyes, J., & Rodríguez-Monroy, C. P. (2020). Importancia de la producción de la concha prieta (*Anadara tuberculosa*) en las costas ecuatorianas. Revista Espam Ciencia para el Agro. http://revistasespam.espam.edu.ec/index.php/Revista_ESPAMCIENCIA/article/view/209/216
- Rendón, M., Suárez, E. V., & Mejía, M. T. (2009). Manejo sustentable y comercialización de la concha prieta en cautiverio en El Morro (Provincia de El Guayas) para su exportación a España. ESPOL. <https://www.dspace.espol.edu.ec/bitstream/123456789/1426/1/2789.pdf>
- Santos, C. (2014). Dieta del "curil" *Anadara tuberculosa* (Sowerby, 1833) a partir del análisis de contenido estomacal e intestinal, en Bahía de Jiquilisco, Departamento de Usulután, El Salvador.
- Siguenza, J. D. (2016). Determinación de metales pesados Arsénico, Cadmio y Plomo en la concha prieta (*Anadara tuberculosa*) extraídos de la desembocadura del Rio Pital. Trabajo de Titulación. Departamento de Posgrados, Universidad del Azuay. <http://dspace.uazuay.edu.ec/bitstream/datos/5598/1/11927.pdf>

Tobar, J., Ramírez-Muñoz, M., Fermín, I., Senior, W. (2017). Concentración de Metales Pesados en Bivalvos *Anadara tuberculosa* y *A. similis* del Estero Huaylá, Provincia de El Oro, Ecuador. Boletín del Centro de Investigaciones Biológicas. 51 (2) 97-116. <https://produccioncientificaluz.org/index.php/boletin/article/view/23300/23419>

Corvinas

- Acevedo J, et al. (2007). Reproducción del pez *Brotula clarkae* (Pisces: Ophidiidae) en el Pacífico colombiano. Revista de Biología Tropical 55: 957-967. https://www.researchgate.net/publication/242301733_Reproduccion_del_pez_Brotula_clarkae_Pisces_Ophidiidae_en_el_Pacifico_colombiano
- Álvarez CF. (2016). Pesquería artesanal de la corvina (*Cynoscion spp.*) en el estuario del Río Cojimíes durante el año 2013. Tesis de Maestría. Facultad de Ciencias Naturales. Universidad de Guayaquil. <http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/13901>
- Béarez LB & J McCosker. (2010). *Brotula clarkae*. The IUCN Red List of Threatened Species 2010: e.T183970A8208595. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2010-3.RLTS.T183970A8208595.en>. Downloaded on 21 September 2021.
- Chao L, et al. (2020). *Isopisthus remifer*. The IUCN Red List of Threatened Species 2010: e.T183342A130937638. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2020-2.RLTS.T183342A130937638.en>. Downloaded on 21 September 2021.
- Díaz MA. (2016). Estudio comparativo de los aspectos biológico-pesqueros de la corvina (*Isopisthus remifer*, Orden Perciformes, Familia Sciaenidae, Jordan & Gilbert, 1882) en el Puerto de Engabao, Provincia del Guayas (2004 y 2014). Tesis de Maestría. Facultad de Ciencias Naturales. Universidad de Guayaquil. <http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/11889>.
- Domínguez M, et al. (2014). Informe final de la pesquería de merluza (*Merluccius gayi*) en el Ecuador continental 2013. Ministerio de Agricultura, Ganadería, Acuacultura y Pesca. <http://cedepesca.net/wp-content/uploads/2014/10/Informe%202013%20merluza%20Ecuador.pdf>
- El Comercio. (2011). Seis tipos de corvinas inundan el mercado. <https://www.elcomercio.com/actualidad/negocios/seis-tipos-de-corvinas-inundan.html>
- El Comercio. (2014). La pesca de robalo, corvina y tranca palo desde el sistema de puentes de Esmeraldas. <https://www.elcomercio.com/actualidad/ecuador/pesca-robalo-corvina-esmeraldas.html>
- El Comercio. (2017). La corvina corre peligro. <http://www.eldiario.ec/noticias-manabi-ecuador/439084-la-corvina-corre-peligro/>
- FishBase (s.f.). *Brotula clarkae* Hubbs, 1944. Pacific bearded brotula. <https://www.fishbase.de/summary/8275>
- FishBase. (s.f.). *Isopisthus remifer* Jordan & Gilbert, 1882. Silver weakfish. <https://www.fishbase.in/summary/Isopisthus-remifer>
- Franke R y A Acero. (1995). Las especies colombianas del género *Brotula* (Pisces: Ophidiidae). Caldasia 17: 597-602.
- Fundación Mar Viva. (2014). Artes, métodos e implementos de pesca. <https://www.marviva.net/sites/default/files/2020-09/artes%20m%C3%A9todos%20e%20implementos%20de%20pesca.pdf>

- Herrera, M., et al. (2016). Size at maturity of the Pacific bearded brotula (Ophidiidae: *Brotula clarkae*): a commercially exploited species in the Pacific of Costa Rica. Latin American journal of aquatic research (Vol. 44).
<http://lajar.ucv.cl/index.php/rlajar/article/view/vol44-issue3-fulltext-25/225>
- Herrera, M., Saa, I. y Coello, D. (2018). Identificación de la fauna asociada a la pesquería de Merluza (*Merluccius gayi*) con espinel de fondo en el Ecuador. Instituto Nacional de Pesca, INP. <http://142.93.18.15:8080/jspui/handle/123456789/254>
- Herrón, P., et al. (2018). Assessment of the stock status of small-scale and multi-gear fisheries resources in the tropical Eastern Pacific region. Regional Studies in Marine Science (Vol. 24). Pp 311-323. [doi:10.1016/j.rsma.2018.09.008](https://doi.org/10.1016/j.rsma.2018.09.008)
- Laaz, E. (2018). Especies capturadas como pesca acompañante por la flota merlucera artesanal e industrial. Corvina de Roca. Instituto Nacional de Pesca, INP.
<http://www.institutopesca.gob.ec/wp-content/uploads/2018/01/Ficha-Pesquera-Corvina-de-Roca-DLM-011-.pdf>
- Lea, B., Béarez, P., McCosker, J. (2010). *Brotula clarkae*. The IUCN Red List of Threatened Species 2010: e.T183970A8208595. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2010-3.RLTS.T183970A8208595.en>. Downloaded on 22 September 2021.
- Mateo MJ. (2014). ¿Comemos tiburón? Identificación molecular de carne de tiburón de venta en mercados y pescaderías del Distrito Metropolitano de Quito. Tesis de Licenciatura. Colegio de Ciencias Biológicas y Ambientales. Universidad San Francisco de Quito. <http://repositorio.usfq.edu.ec/handle/23000/3149>
- Naranjo-Elizondo B, et al. (2016). Feeding habits of the Pacific bearded brotula *Brotula clarkae* Hubbs, 1944 (Ophidiidae) along the Pacific coast of Costa Rica, Central America. Journal of Applied Ichthyology. DOI: 10.1111/jai.13029.
- Smithsonian Tropical Research Institute, STRI. (2015). Especie: *Brotula clarkae*, Lengua rosada. <http://biogeodb.stri.si.edu/sfstep/es/thefishes/species/675>
- Smithsonian Tropical Research Institute, STRI. (2015). Especie: *Isopisthus remifer*, Corvina ojona. Peces costeros del Pacífico Oriental, sistema de información en línea. <https://biogeodb.stri.si.edu/sfstep/es/thefishes/species/1531>
- Spanopoulos- Zarco, P., et al. (2014). Health Risk Assessment from Mercury Levels in Bycatch Fish Species from the Coasts of Guerrero, Mexico (Eastern Pacific). Bulletin of Environmental Contamination and Toxicology (Vol, 93). Pp 334–338. [doi: 10.1007/s00128-014-1311-9](https://doi.org/10.1007/s00128-014-1311-9)

Dorado

- Araújo, V.M. y Cedeño, L.A. (2016). Heavy metals in yellowfin tuna (*Thunnus albacares* and common dolphinfish (*Coryphaena hippurus*) landed on the Ecuadorian coast. Science of The Total Environment (Vol. 541). Pp 149-154. [doi: 10.1016/j.scitotenv.2015.09.090](https://doi.org/10.1016/j.scitotenv.2015.09.090)
- Busiello A. (2021). Ecuador mahi mahi. Updates from the Water. World Wild Fund for Nature (WWF)/Seafood Sustainability. https://seafoodsustainability.org/wp-content/uploads/2021/03/March-2021_-Ecuador-Mahi-FIP-Updates-From-the-Water.pdf
- Collette B, et al. (2011). *Coryphaena hippurus*. The IUCN Red List of Threatened Species 2011: e.T154712A4614989. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2011-2.RLTS.T154712A4614989.en>. Downloaded on 21 September 2021

- FishBase. (s.f.). *Coryphaena hippurus*, Linnaeus 1758 Common Dolphinfish. <https://www.fishbase.de/summary/coryphaena-hippurus.html>
- Herrera, M., et al. (2010). Pesca exploratoria del recurso dorado (*Coryphaena hippurus*) frente a la costa ecuatoriana durante marzo de 2008. Instituto Nacional de Pesca, INP. <http://hdl.handle.net/1834/4798>
- Herrera, M., et al. (2010). Pesca exploratoria del recurso dorado (*Coryphaena hippurus*) frente a la costa ecuatoriana durante marzo de 2010. Instituto Nacional de Pesca, INP. <http://hdl.handle.net/1834/4799>
- Hunter J. (2013). Mahi mahi *Coryphaena hippurus* Costa Rica, Ecuador and Peru Surface longline. Monterey Bay Aquarium Seafood Watch. https://www.researchgate.net/publication/320386467_Mahi_mahi_Costa_Rica_Ecuador_Peru
- Inter-American Tropical Tuna Commission, IATTC. (2014). Primera reunión técnica sobre el Dorado. https://iattc.org/Meetings/Meetings2014/DOR-01/PDFs/_Spanish/DOR-01-RPT_1a%20Reunion%20Tecnica%20sobre%20el%20dorado.pdf
- Inter-American Tropical Tuna Commission, IATTC. (2015). Segunda reunión técnica sobre el Dorado. https://www.iattc.org/Meetings/Meetings2015/DOR-02/pdfs/Docs/_Spanish/DOR-02-RPT_2a-Reunion-Tecnica-sobre-el-dorado.pdf
- Inter-American Tropical Tuna Commission, IATTC. (2016). Colección y manejo de los datos de dorado en la pesquería atunera con red de cerco en el Océano Pacífico Oriental (OPO). https://www.iattc.org/Meetings/Meetings2016/DOR-03/PDFs/Presentations/_Spanish/DOR-03-PRES_2.1-Coleccion-y-manejo-de-los-datos-de-dorado-en-la-pesqueria-atunera-con-red-de-cerco-en-el-OPO.pdf
- Inter-American Tropical Tuna Commission, IATTC. (2016). Evaluación exploratoria del stock de dorado (*Coryphaena hippurus*) en el Océano Pacífico Sudeste. 3ª Reunión técnica sobre el Dorado. https://www.iattc.org/Meetings/Meetings2016/DOR-03/PDFs/Presentations/_Spanish/DOR-03-PRES_2.2-Evaluacion-exploratoria-del-stock-de-dorado-en-el-Oceano-Pacifico-sudeste.pdf
- Jiménez P y P Béarez. (2004). Peces marinos del Ecuador continental. Tomo 2 – Guía de Especies. SIMBIOE.
- Martínez-Ortíz J y P Guerrero-Verduga. (2013). Plan de Acción Nacional para la Conservación y el Manejo del recurso dorado en Ecuador (PAN Dorado). Subsecretaría de Recursos Pesqueros (SRP) – Vice Ministerio de Acuacultura y Pesca – Ministerio de Agricultura, Ganadería, Acuacultura y Pesca (MAGAP). Manta, Manabí, Ecuador. Pp 120. <https://camaradepesqueria.ec/wp-content/uploads/2016/03/Plan-accion-nacional-conservacion-manejo-recurso-dorado-ecuador.pdf>
- Oceana. (s.f.). Common Dolphinfish *Coryphaena hippurus*. <https://oceana.org/marine-life/ocean-fishes/common-dolphinfish>
- Palko BJ, Beardsley GL y WJ Richards. (1982). Synopsis of the biological data on Dolphin-Fishes, *Coryphaena hippurus* Linnaeus and *Coryphaena equiselis* Linnaeus. US Department of Commerce, National Oceanic and Atmospheric Administration y National Marine Fisheries Service. FAO Fisheries Synopsis No. 130. <http://www.fao.org/3/ap934e/ap934e.pdf>
- Pitman, R.L., y Stinchcomb, C. (2002). Rough-Toothed Dolphins (*Steno bredanensis*) as predators of Mahimahi (*Coryphaena hippurus*). Pacific Science (Vol. 56). Pp 447-450. [doi:10.1353/psc.2002.0043](https://doi.org/10.1353/psc.2002.0043).

- Retamales, R. (2009). Aspectos biológicos pesqueros del Dorado (*Coryphaena hippurus*) Ecuador. Ministerio de Agricultura, Ganadería, Acuacultura y Pesca, MAGAP-Subsecretaria de Recursos Pesqueros, SRP.
https://www.researchgate.net/publication/266733162_ASPECTOS_BIOLÓGICOS_PESQUEROS_DEL_DORADO_Coryphaena_hippurus_ECUADOR
- Smithsonian Tropical Resesarch Institute, STRI. (s.f.). Especie: *Coryphaena hippurus*, Dorado común. <https://biogeodb.stri.si.edu/sfstep/es/thefishes/species/1239>
- Valero, J.L., Aires-da-Silva, A. y Maunder, M.N. (2018). Potential reference points and harvest control rules for Dorado (*Coryphaena hippurus*) in the Eastern Pacific Ocean. Inter-American Tropical Tuna Commission, IATTC.
https://iattc.ucsd.edu/PDFFiles/StockAssessmentReports/Spanish/No-20-2019_Condicion%20de%20los%20stocks%20de%20atunes%20y%20peces%20picudos%20en%202018.pdf
- Vélez, J.E., et al. (2020). Fecundidad del dorado (*Coryphaena hippurus* Linneo, 1758) en el Pacífico Ecuatoriano. Foro Iberoamericano de los Recursos Maniros y Acuicultura 9. Pp 300-307.
https://www.researchgate.net/publication/344575122_Fecundidad_del_dorado_Coryphaena_hippurus_Linneo_1758_en_el_Pacifico_Ecuatoriano
- Villón, C. y Gómez, W. (2019). Plan de acción nacional para la conservación y manejo del recurso Dorado en Ecuador (PAN Dorado) 2019-2024. Ministerio de Producción, Comercio Exterior, Inversiones y Pesca-World Wildlife Fund, WWF-Global Environment Facility, GEF-United Nations Development Programme, UNDP.
https://wwflac.awsassets.panda.org/downloads/final_pan_dorado_2019_2024.pdf?363251/PAN-Dorado-Ec
- Wendderroff J. (s.f.) "Plan Dorado" Secures a Future for Ecuador's Mahi Mahi Fishery. WWF Seafood Sustainability. <https://seafoodsustainability.org/sustainable-mahi-ecuador/>
- Whoriskey S, Arauz R y J Baum. (2011). Potential impacts of emerging mahi-mahi fisheries on sea turtle and elasmobranch bycatch species. Biological Conservation. doi: 10.1016/j.biocon.2011.03.021.
- World Wild Fund for Nature, WWF. (2020). El recurso pesquero dorado: un camino hacia la sostenibilidad. <https://www.wwf.org.ec/?uNewsID=360577>
- Zúñiga, M.S. (2014) Determinación e interpretación de los parámetros poblacionales, edad, crecimiento y reproducción del dorado (*Coryphaena hippurus*) capturado en aguas del Océano Pacífico Sur-Oriental durante 2008-2012. World Wildlife Fund, WWF- Viceministerio de Acuacultura y Pesca (MAGAP). Pp 73

Langostas

- Fischer, W., Krupp, F., Schneider, C., Sommer, C., Carpenter, K. E., & Niem, V. H. (1995). Guía FAO para la identificación de especies para los fines de la pesca. Pacífico centro-oriental. Volumen I. Plantas e invertebrados. (ISBN 92-5-303408-4 (Vol. I).
https://www.researchgate.net/publication/292139039_Guia_FAO_para_la_identificacion_de_especies_para_los_fines_de_la_pesca_Pacifico_centro-oriental_vol_1
- Ministerio de Producción Comercio Exterior Inversiones y Pesca. (2021). Calendario de vedas en Ecuador. Períodos de vedas Ecuador 2020. Gobierno de Ecuador.
<https://www.produccion.gob.ec/calendario-de-vedas/>

Langosta verde

- Agencia Española de Seguridad Alimentaria y Nutrición, AESAN. (2019). Ministerio de sanidad, Consumo y Bienestar Social. Gobierno de España.
http://www.aecosan.msssi.gob.es/AECOSAN/docs/documentos/publicaciones/seguridad_alimentaria/RECOMENDACIONES_consumo_pescado_MERCURIO_AESAN_WEB.PDF
- Barrezueta, A. A. (2016). Diagnóstico de la pesquería del recurso langosta verde (*Panulirus gracilis*) en la caleta pesquera Cabo San Francisco. Doctoral Tesis en Ingeniería en Gestión Ambiental. Ecuador-PUCESE-Escuela de Gestión Ambiental.
<https://repositorio.pucese.edu.ec/handle/123456789/775>
- Butler, M., Cockcroft, A. & MacDiarmid, A. (2011). *Panulirus gracilis*. The IUCN Red List of Threatened Species 2011: e.T170061A6702592.
<https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2011-1.RLTS.T170061A6702592.en>. Downloaded on 27 August 2020.
- Castillo, R. J. (2015). Evaluación de indicadores biológicos de la pesquería de Langosta Verde *Panulirus gracilis* (streets, 1871) en el desembarcadero de Playita Mía, Manta, Ecuador. Tesis de Maestría. Facultad de Ciencias Naturales. Universidad de Guayaquil.
<http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/11639>
- Figueroa, J., & Mero, D. (2013). Talla de captura y reproducción de la langosta verde *Panulirus gracilis* (Decapoda: Palinuridae) en la costa de Manabí, Ecuador. *Revista de Biología Tropical*, 61(3), 1189-1199.
- Gracia, A., & Kensler, C. B. (1980). Las langostas de México: su biología y pesquería. *An. Centro Cienc. del Mar y Limnol. Univ. Nal. Autón. México*, 7, 111-128.
- Hearn, A., Castrejón, M., Reyes H., Nicolaidis, F., Moreno, J. & Toral, M. (2004). Evaluación de la pesquería de langosta espinosa (*Panulirus penicillatus* y *P. gracilis*) en la Reserva Marina de Galápagos 2004. Fundación Charles Darwin, Santa Cruz, Galápagos, Ecuador 37 pp.
https://www.researchgate.net/publication/290130493_Evaluacion_de_la_pesqueria_de_langosta_espinosa_Panulirus_penicillatus_y_P_gracilis_en_la_Reserva_Marina_de_Galapagos
- Jaimes, J. C., & López, R. H. (2014). Distribución y abundancia larvaria de *Panulirus gracilis* (Crustacea, Decapoda) en el Océano Pacífico Colombiano durante siete campañas oceanográficas realizadas en el periodo 2001-2007. *Hidrobiológica*, 24(3), 231-243.
- Luna, S. (2010). Manejo de la langosta verde en el Cabo San Francisco, Reserva Marina Galera-San Francisco. Instituto Nazca de Investigaciones Marinas. Con el apoyo de Conservación Internacional, Ecuador.
https://panorama.solutions/sites/default/files/An%C3%A1lisis_Factibilidad_Langosta_RMGSF.pdf
- Mero Del Valle, D. J. (2015). Patrones alométricos en la tasa de crecimiento y su inherencia en el dimorfismo sexual de *Panulirus gracilis* (Streets, 1871) en cautiverio. Tesis de Maestría. Facultad de Ciencias Naturales. Universidad de Guayaquil.
<http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/11875>
- Mero-del Valle, D., Castillo-Ruperti, R., & Figueroa-Pico, J. (2015). Distribución de tallas y potencial reproductivo de hembras de langosta verde *Panulirus gracilis* (Decapoda:

- Palinuridae) en Santa Rosa, Manabí, Ecuador. Revista de biología marina y oceanografía, 50(1), 125-134.
- Ministerio de Acuicultura y Pesca, MAP. (2001). Acuerdo Ministerio N°182 (Pesquería de Langosta). Gobierno de Ecuador.
- Moreno, J., Peñaherrera, C. & Hearn, A. (2007). Evaluación de la pesquería de langosta espinosa (*Panulirus penicillatus* y *P. gracilis*) en la Reserva Marina de Galápagos 2006. Fundación Charles Darwin, Santa Cruz, Galápagos, Ecuador 23pp.
http://www.carlospi.com/galapagospark/documentos/DPNG-FCD_pesqueria_2006_langosta.pdf
- Murillo, J., Oviedo, M., Loor, A., & Candell, J. (2013). Estado del recurso langosta verde *Panulirus gracilis*, y percepción de pescadores sobre las pesquerías de Anconcito, Provincia de Santa Elena. Revista Científica y Tecnológica UPSE, 1(2).
- The StayWell Company. (2000-2020). Cómo calcular el tamaño de las porciones. LLC. 800 Township Line Road, Yardley, PA 19067.
- Vega, Á. J., Robles, Y. A., & Gil, D. (2013). Biología y pesquería de *Panulirus gracilis* (Streets, 1871). (Decapoda Palinuridae) en el Pacífico Occidental de Panamá. Revista Ciencias Marinas y Costeras, 5(1), 9-24.
- WWF. (s.f.). Langosta espinosa. World Wildlife Found.
https://www.wwfca.org/especies_ylugares/langosta_espinosa/

Langosta Roja

- Abudeye, R. et al. (2015). Estudio Técnico del Calendario Pesquero 2016-2021. Dirección del Parque Nacional Galápagos, Comisión Técnica Pesquera, Sector Pesquero Artesanal de Galápagos. http://www.galapagos.gob.ec/wp-content/uploads/downloads/2016/10/Estudio_Tecnico_de_Calendario_Pesquero_2016_2021.pdf
- Buglass, S., Reyes, H., Ramirez-González, J., Eddy, T. D., Salinas-de-León, P., & Jarrin, J. M. (2018). Evaluating the effectiveness of coastal no-take zones of the Galapagos Marine Reserve for the red spiny lobster, *Panulirus penicillatus*. Marine Policy, 88, 204-212.
- Bustamante, R. H., Reck, G. K., Ruttenberg, B. I., & Polovina, J. (2000). The Galápagos spiny lobster fishery (pp. 210-220). Fishing News Books: Oxford.
<https://onlinelibrary.wiley.com/doi/pdf/10.1002/9780470698808.ch12>
- Cockcroft, A., MacDiarmid, A. & Butler, M. (2011). *Panulirus penicillatus*. The IUCN Red List of Threatened Species 2011: e.T169951A6691002.
<https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2011-1.RLTS.T169951A6691002.en>. Downloaded on 28 December 2020.
- Espinoza E., Masaquiza S. & Moreno J. (2015). Hábitat de asentamiento y abundancia relativa temporal de las larvas de langosta espinosa *Panulirus* sp. y su fauna acompañante en la Reserva Marina de Galápagos. Pp. 125-129. En: Informe Galápagos 2013-2014. DPNG, CGREG, FCD y GC. Puerto Ayora, Galápagos, Ecuador.
- Figueroa, J. & D. Mero. (2013). Talla de captura y reproducción de la langosta verde *Panulirus gracilis* (Decapoda: Palinuridae) en la costa de Manabí, Ecuador. Revista de Biología Tropical., vol.61, n.3, pp.1189-1199. ISSN 0034-7744.
- Hearn, A., Castrejón M., Reyes H., Nicolaidis F., Moreno J. & Toral, M. (2004). Evaluación de la pesquería de langosta espinosa (*Panulirus penicillatus* y *P. gracilis*) en la Reserva

- Marina de Galápagos 2004. Fundación Charles Darwin, Santa Cruz, Galápagos, Ecuador 37 pp.
<https://www.researchgate.net/publication/290130493> Evaluacion de la pesqueria de langosta espinosa *Panulirus penicillatus* y *P. gracilis* en la Reserva Marina de Galapagos
- Hearn, A., & Murillo, J. C. (2008). Life History of the Red Spiny Lobster, *Panulirus penicillatus* (Decapoda: Palinuridae), in the Galápagos Marine Reserve, Ecuador1. Pacific Science, 62(2), 191-204.
- Ministerio de Acuicultura y Pesca, MAP. (2001). Acuerdo Ministerio N°182 (Pesquería de Langosta). Gobierno de Ecuador.
- Moreno, J., Peñaherrera, C. & Hearn, A. (2007). Evaluación de la pesquería de langosta espinosa (*Panulirus penicillatus* y *P. gracilis*) en la Reserva Marina de Galápagos 2006. Fundación Charles Darwin, Santa Cruz, Galápagos, Ecuador 23pp.
http://www.carlospi.com/galapagospark/documentos/DPNG-FCD_pesqueria_2006_langosta.pdf
- Ramírez, J., Castrejón, M. & Toral-Granda, M.V. (2012). Mejorando la pesquería de langosta espinosa en la Reserva Marina de Galápagos. WWF. Galápagos, Ecuador. 45-181.
http://awsassets.panda.org/downloads/3baja_libro_mejorandopesquerialangostas_wfgalapagos_dic2012_1_1.pdf
- Sorgato, V. (2019). Galápagos: los guardianes de langostas de la Isla Santa Cruz. Estrategias de conservación. Mongabay. <https://es.mongabay.com/2019/11/conservacion-de-langosta-galapagos-pesca-sostenible-en-ecuador/>
- Szuwalski, C. S., Castrejon, M., Ovando, D., & Chasco, B. (2016). An integrated stock assessment for red spiny lobster (*Panulirus penicillatus*) from the Galapagos Marine Reserve. Fisheries Research, 177, 82-94.
- Wittmer, D. F. (2018). Genética de poblaciones de la langosta roja (*Panulirus penicillatus*), en la reserva marina de Galápagos (Tesis de Licenciatura, Quito).
<https://repositorio.usfq.edu.ec/bitstream/23000/7426/1/138800.pdf>

Pulpos

- Abudeye, R. *et al.* (2015). Estudio Técnico del Calendario Pesquero 2016-2021. Dirección del Parque Nacional Galápagos, Comisión Técnica Pesquera, Sector Pesquero Artesanal de Galápagos. http://www.galapagos.gob.ec/wp-content/uploads/downloads/2016/10/Estudio_Tecnico_de_Calendario_Pesquero_2016_2021.pdf
- Agencia Española de Seguridad Alimentaria y Nutrición, AESAN. (2019). Ministerio de sanidad, Consumo y Bienestar Social. Gobierno de España.
http://www.aecosan.msssi.gob.es/AECOSAN/docs/documentos/publicaciones/seguridad_alimentaria/RECOMENDACIONES_consumo_pescado_MERCURIO_AESAN_WEB.PDF
- Allcock, L. & Headlam, J. (2018). *Octopus oculifer*. The IUCN Red List of Threatened Species 2018: e.T163224A986209. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2018-2.RLTS.T163224A986209.en>. Downloaded on 22 September 2021.

- Allcock, L., Taite, M. & Headlam, J. (2018). *Octopus mimus*. *The IUCN Red List of Threatened Species* 2018: e.T162974A959580. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2018-2.RLTS.T162974A959580.en>. Downloaded on 22 September 2021.
- Alvia, J. (2016). Decreto Ejecutivo 486 Pesca Incidental del Tiburón, ventajas y desventajas: Análisis teórico y práctico. Tesis Doctoral. Facultad de Derecho. Universidad Laica "Eloy Alfaro de Manabí". <https://repositorio.uleam.edu.ec/handle/123456789/1528>
- Baltazar, P., Rodríguez, P., Rivera, W., & Valdivieso, V. (2000). Cultivo experimental de *Octopus mimus*, Gould 1852 en el Perú. *Revista peruana de biología* 7(2): 151-160. <https://core.ac.uk/download/pdf/304889669.pdf>
- Carreño, O. & Solano, Y. (2012). *Aspectos Reproductivos y Análisis Macroscópico del Desarrollo Gonadal del Octopus mimus Gould, 1852 en la zona infralitoral de Salinas y Ballenita, durante marzo-octubre del 2011*. Tesis de Grado previo a la obtención del Título de Biólogo Marino. Universidad Estatal Península de Santa Elena. <https://repositorio.upse.edu.ec/handle/46000/849>
- Castrejón, M. et al. Comisión Técnica Pesquera de la Junta de Manejo Participativo. (2009). Capítulo Pesca del Plan de Manejo de la Reserva Marina de Galápagos. Galápagos, Ecuador. http://www.carlospi.com/galapagospark/documentos/DPNG_plan_de_manejo_rmg_capitulo_pesca.pdf
- Castrejón, M. (2011). Co-manejo pesquero en la Reserva Marina de Galápagos: Tendencias, Retos y perspectivas de cambio. https://www.academia.edu/6159216/Co_Manejo_Pesquero_en_la_Reserva_Marina_de_Gal%C3%A1pagos
- Collaguazo, A. (2019). Sostenibilidad ambiental de la pesquería del pulpo común (*Octopus mimus*) en la reserva marina isla Santa Clara, el Oro, Ecuador. Bachelor's thesis. Universidad Técnica de Machala. <http://repositorio.utmachala.edu.ec/handle/48000/14000>
- Danulat, E. & Edgar, G. (eds.). (2002). Reserva Marina de Galápagos. Línea Base de la Biodiversidad. Fundación Charles Darwin/Servicio Parque Nacional Galápagos, Santa Cruz, Galápagos, Ecuador. 484 pp
- Bjordal, A. (s.f.). Capítulo 2. Uso de medidas técnicas en la pesca responsable: regulación de artes de pesca. Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. <http://www.fao.org/3/y3427s/y3427s04.htm>
- Fundación Charles Darwin, FCD. (2020). Lista de Especies de Galápagos. *Octopus oculifer*. Galápagos. <https://www.darwinfoundation.org/es/datazone/checklist?species=10606>
- González, M. (2012). Análisis cualitativo sobre el método de pesca para el pulpo de laguna Guerrero Negro, BCS, y sus implicaciones sociales. UABCS, La Paz BCS, México.
- Jaquet, J. Franks, B. & Godfrey-Smith, P. (2019). The octopus mind and the argument against farming it. *Animal Sentience* 26 (19). <https://animalstudiesrepository.org/animsent/vol4/iss26/19/>
- Jereb, P., Roper, C.F.E., Norman, M.D. & Julian K Finn (eds). (2014). *Cephalopods of the world. An annotated and illustrated catalogue of cephalopod species known to date. Volume 3. Octopods and Vampire Squids*. FAO Species Catalogue for Fishery Purposes. No. 4, Vol. 3. Rome, FAO. 2014. 370 p. 11 colour plates. <http://www.fao.org/3/a-i3489e.pdf>

- Markaida, U., Flores, L., Arias, E. and Mora, E. (2017). Reproduction and population structure of *Octopus mimus* fished in a Marine Protected Area of Ecuador. Journal of the Marine Biological Association of the United Kingdom. 1-7.
[doi:10.1017/S0025315417000613](https://doi.org/10.1017/S0025315417000613)
- Molina, L., Danulat, E., Oviedo, M. & González, J. (2004). Guía de especies de interés pesquero en la Reserva Marina de Galápagos. Fundación Charles Darwin, Agencia Española de Cooperación Internacional y Dirección Parque Nacional Galápagos.
- Molina, L., Chasiluisa, C., Murillo, J.C., Moreno, J., Nicolaidis, F., Barreno, J.C., Vera, M. & Bautil, B. (2004). Pesca blanca y pesquerías que duran todo el año, 2003. En: Evaluación de las pesquerías en la Reserva Marina de Galápagos. Informe Compendio 2003. pp 103–139. Fundación Charles Darwin y Dirección Parque Nacional Galápagos, Santa Cruz, Galápagos, Ecuador.
http://www.carlospi.com/galapagospark/documentos/DPNG-FCD_pesqueria_2003.pdf
- MolluscaBase eds. (2020). MolluscaBase. *Octopus oculifer* (Hoyle, 1904). Accessed through: World Register of Marine Species at:
<http://www.marinespecies.org/aphia.php?p=taxdetails&id=342010>
- Palomares, M.L.D. & D. Pauly. Editors. (2020). *Octopus oculifer*. SeaLifeBase. World Wide Web electronic publication.
<https://www.sealifebase.ca/summary/Octopus-oculifer.html>
- Parque Nacional Galápagos y Ministerio del medio Ambiente. (2019). Resolución No. 0000062 de la dirección del Parque Nacional Galápagos.
<http://www.galapagos.gob.ec/wp-content/uploads/downloads/2019/07/00062.pdf>
- Parra, G. B. (2015). Fecundidad y desarrollo de los Ovocitos del Pulpo *Octopus mimus* (Gould 1852) en la Reserva de Producción Faunística Marino Costera Puntilla de Santa Elena (REMACOPSE) (Tesis de Licenciatura). Facultad de Ciencias Naturales. Universidad de Guayaquil. <http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/12102>
- Pliego-Cárdenas, R., Flores, L., Markaida, U., Barriga-Sosa, I., Mora, E. and Arias, E. (2016). Genetic evidence of the presence of *Octopus mimus* in the artisanal fisheries of octopus in Santa Elena Peninsula, Ecuador. American Malacological Bulletin, 34(1):1-5.
<http://dx.doi.org/10.4003/006.034.0102>
- Pliego-Cardenas R., Prieto, S. M., Apon, M. A., Markaida, U., & Barriga-Sosa, I. A. (2020). Genetic structure of *Octopus mimus* Gould, 1852 along three biogeographic marine provinces. Marine Biodiversity 50:46. <https://doi.org/10.1007/s12526-020-01078-4>
- Quinteiro, J., Melena, J., Santander, R., González Henríquez, M. N., & Rey-Méndez, M. (2016). Etiquetado genético (DNABarcoding) de especímenes de pulpo, *Octopus* spp., de la costa de Ecuador. Foro Rec. Mar. Ac. Rías Gal. 18: 225-232.
https://accedacris.ulpgc.es/bitstream/10553/73426/2/Etiquetado_genetico.pdf
- Ruiz, D. (2002). Capítulo 14: Pulpo. En: Reserva Marina de Galápagos. Línea Base de la Biodiversidad (Danulat E & GJ Edgar, eds.). pp 258-266. Fundación Charles Darwin/Servicio Parque Nacional Galápagos, Santa Cruz, Galápagos, Ecuador.
http://www.carlospi.com/galapagospark/documentos/DPNG_linea_base_rmg.pdf
- Sauer, W., Gleadall, I., Downey-Breedt, N., Doubleday, Z., Gillespie, G., Haimovici, M., Ibáñez, C., and others. (2019). World Octopus Fisheries, Reviews in Fisheries Science & Aquaculture. <https://doi.org/10.1080/23308249.2019.1680603>

- Simbaña, M. A. (2017). Pesquería a pulmón del *pulpo Octopus mimus* (Gould 1852) en la playa de Chipipe, Salinas. Tesis de Licenciatura. Facultad de Ciencias Naturales. Universidad de Guayaquil. <http://repositorio.ug.edu.ec/handle/redug/15111>
- The Stay Well Company. (2000-2020). Cómo calcular el tamaño de las porciones. LLC. 800 Township Line Road, Yardley, PA 19067.
- Zúñiga, O., Olivares, A., & Ossandón, L. (1995). Influencia de luz en la maduración sexual de hembras *Octopus mimus*. *Estud. Oceanol*, 14, 75-76. https://www.researchgate.net/profile/Oscar-Zuniga-6/publication/285300022_Influencia_de_la_luz_en_la_maduracion_sexual_de_hembras_Octopus_mimus/links/567f1fe608ae1e63f1e7f671/Influencia-de-la-luz-en-la-maduracion-sexual-de-hembras-Octopus-mimus.pdf
- Zúñiga, O., Olivares, A., y Rosas, C. (2014). *Octopus mimus*. En: Iglesias et al. (Eds.), *Cephalopod Culture*, Springer Pp: 397-413. https://doi.org/10.1007/978-94-017-8648-5_21
- Zúñiga, O., Olivares Paz, A., & Torres, I. (2011). Evaluación del crecimiento del pulpo común *Octopus mimus* del norte de Chile alimentado con dietas formuladas, *Latinamerican Journal of Aquatic Research*. 39(3): 584-592. <https://doi.org/10.3856/vol39-issue3-fulltext-18>

Tilapia

- Aguirre Del Rosario RQF. (2002). Factores asociados a los cambios y variaciones físicas de la tilapia congelada de exportación. Tesis previa a la obtención del título de doctor en química y farmacia. Facultad de Ciencias Químicas. Universidad de Guayaquil. <http://repositorio.ug.edu.ec/bitstream/redug/744/1/HOJAS%20SIN%20NUMERAR.pdf>
- Berra TM. (2001). *Freshwater Fish Distribution*. Academic Press. San Diego. Pp 603.
- Bills R. (2019). *Oreochromis mossambicus*. *The IUCN Red List of Threatened Species* 2019: e.T63338A3124798. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2019-3.RLTS.T63338A3124798.en>. Downloaded on 21 September 2021.
- Bourne J. (2014). How to farm a better fish. *National Geographic Magazine*. <https://www.nationalgeographic.com/foodfeatures/aquaculture/>
- Canonico GC, et al. (2005). The effects of introduced tilapias on native biodiversity. *Aquatic Conservation: Marine and Freshwater Ecosystems* 15: 463-483.
- Castillo, L.F. (2006). Tilapia roja 2006, una evolución de 25 años de la incertidumbre al éxito. *Industria acuícola*. <http://industriaacuicola.com/biblioteca/Tilapia/Tilapia%20Roja%202006.pdf>
- Diallo I, et al. (2020). *Oreochromis niloticus*. *The IUCN Red List of Threatened Species* 2020: e.T166975A134879289. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2020-3.RLTS.T166975A134879289.en>. Downloaded on 21 September 2021.
- Fitzsimmons, K. (2000). Future trends of tilapia aquaculture in the Americas. En Costa BA y Rakocy JE, eds. *Tilapia Aquaculture in the Americas* (Vol. 2). Pp 252-264. <https://cals.arizona.edu/azaqua/ista/reports/FitzsimAmericas.pdf>
- FishBase. (s.f.). *Oreochromis niloticus* (Linnaeus, 1758) Nile tilapia. <https://fishbase.mnhn.fr/summary/2>

- Instituto Nacional de Pesca, INP. (2021). 15 de febrero de 2021 inicia la veda pesquera en los embalses Chongón y La Esperanza. <https://www.institutopesca.gob.ec/veda-pesquera-en-los-embalses-chongon-y-la-esperanza/>
- Jácome, J., et al. (2019). Tilapia en Ecuador: paradoja entre la producción acuícola y la protección de la biodiversidad ecuatoriana. *Revista peruana de biología* (Vol. 26). Pp 543-550. <https://doi.org/10.15381/rpb.v26i4.16343>
- Jimenez, P. y Vasquez, F. (2020). Cambios en diversidad y distribución de peces nativos por la presencia de dos especies invasoras en el Río Atacames, noroccidente del Ecuador. *Acta Biológica Colombiana* (Vol. 26). <https://doi.org/10.15446/abc.v26n1.81888>
- Konings A. (2018). *Oreochromis lidole*. *The IUCN Red List of Threatened Species* 2018: e.T61276A47243265. <https://dx.doi.org/10.2305/IUCN.UK.2018-2.RLTS.T61276A47243265.en>. Downloaded on 21 September 2021.
- Macintosh DJ. (2008). Risks associated with using methyl testosterone in tilapia farming. http://media.sustainablefish.org/MT_WP.pdf
- Marcillo Gallino EE. (2008). Cultivo de Tilapia en Ecuador. Escuela Superior Politécnica del Litoral. Facultad de Ingeniería Marítima y Ciencias del Mar. <http://www.dspace.espol.edu.ec/xmlui/handle/123456789/6341>
- Marcillo Gallino EE y J Landívar Zambrano. (2008). Tecnología de producción de alevines monosexo de tilapia. Facultad de Ingeniería Marítima y Ciencias del Mar. Escuela Superior Politécnica del Litoral. <http://www.dspace.espol.edu.ec/xmlui/handle/123456789/6342>
- Molinari, C. (2021). Ecuador's tilapia export market unlikely to recover to prior heights. *Seafood Source*. <https://www.seafoodsource.com/news/supply-trade/ecuador-s-tilapia-export-market-unlikely-to-recover-to-prior-heights>
- Mora V, Uyaguari M y V Osorio. (2004). Situación actual de las especies introducidas en el Ecuador con fines acuícolas. Facultad de Ingeniería Marítima y Ciencias del Mar- ESPO. <http://www.dspace.espol.edu.ec/handle/123456789/1550>
- Popma T y M Masser. (1999). Tilapia life history and biology. Southern Regional Aquaculture Center Publication No. 283. <https://appliedecology.cals.ncsu.edu/wp-content/uploads/283.pdf>
- Seafood Watch. (2021). Tilapia Recommendations. Monterey Bay Aquarium Seafood Watch. <https://www.seafoodwatch.org/recommendations/search?query=%3Afree%3BTilapia%7Cspecies%3Aspecies%3BTilapia>.
- Schwarz, L. (s.f.). Visión general del sector acuícola nacional Ecuador. Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. http://www.fao.org/fishery/countrysector/naso_ecuador_es/en
- Velasco, M. y Freire, G. (2008). Tilapia culture in Ecuador. Responsible Seafood Advocate. Global SeaFood Alliance. <https://www.aquaculturealliance.org/advocate/tilapia-culture-in-ecuador/>. Cited on 21 September 2021.
- Zajdband A. (2012). Farmed Tilapia (*Oreochromis* spp.) Ecuador Ponds. Monterey Bay Aquarium Seafood Watch. https://sfw-images.s3-accelerate.amazonaws.com/reports/T/MBA_SeafoodWatch_TilapiaEcuadorReport.pdf

General

- Aguilar F. (2006). Sinopsis sobre la pesca de elasmobranquios en Ecuador. En Bustamante C y J Lamilla (Eds). Realidades en la pesquería de tiburones de la costa del Pacífico Latinoamericano. II Taller de Cooperación Internacional. Apéndices y Memorias. Universidad Austral de Chile. Valdivia. Pp 32-43.
- Alverson LD, et al. (1996). A global assessment of fisheries bycatch and discards. FAO Fisheries Technical Paper 339. <http://www.fao.org/docrep/003/T4890E/T4890E00.htm#TOC>
- Barange M, et al. (2010). Marine Ecosystems and Global Change. Oxford Scholarship Online. DOI:10.1093/acprof:oso/9780199558025.001.0001
- Caddy JF y RC Griffiths. (1995). Living Marine Resources and their Sustainable development, some environmental and institutional perspectives. FAO Fisheries Technical Paper 353 <http://www.fao.org/3/V5321e/V5321E00.htm>
- Cámara Nacional de Acuicultura. (2017). Gestión Acuícola. <https://www.cna-ecuador.com/gestion-acuicola/>
- Christensen V. (1996). Managing fisheries involving predator and prey species. Reviews in Fish Biology and Fisheries 6: 417-442.
- Cochrane K. (2005) Guía del Administrador Pesquero. FAO Documento Técnico de Pesca 424 <http://www.fao.org/3/y3427s/y3427s00.htm>
- Constitución de la República del Ecuador (2008). https://www.oas.org/juridico/pdfs/mesicic4_ecu_const.pdf
- El Universo. (2020). Calendario de vedas de crustáceos y peces en Ecuador. <https://www.eluniverso.com/noticias/2020/02/13/nota/7737645/calendario-vedas-crustaceos-ecuador>
- Faidutti JC. (2010). La Zona Económica Exclusiva. Asociación de Funcionarios y Empleados del Servicio Exterior Ecuatoriano. Revista AFESE 53: 103-118. <https://afese.com/img/revistas/revista53/zoneco.pdf>
- Félix F, et al. (2011). Entanglement of humpback whales in artisanal fishing gear in Ecuador. Journal of Cetacean Research and Management 3: 285-290.
- Félix F, Samaniego J y B Haase. (2007). Interacciones de cetáceos con la pesquería artesanal pelágica en Ecuador. En: Félix F. (ed). Memorias del taller de trabajo sobre el impacto de las actividades antropogénicas en mamíferos marinos en el Pacífico Sudeste, Bogotá, Colombia. CPPS/PNUMA, Guayaquil. Pp 50-54.
- Flores J. (2014). FDA elabora lista de pescados con altos contenidos de mercurio. <http://vital.rpp.pe/expertos/fda-elabora-lista-de-pescados-con-altos-contenidos-de-mercurio-noticia-659509>
- Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. (2021). Fisheries. Fao Term Portal. <http://www.fao.org/faoterm/collection/fisheries/en/>
- Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. (s.f.). Acabar con la Pesca Ilegal, no Declarada y no Reglamentada. <http://www.fao.org/docrep/005/Y3554S/y3554s01.htm#bm1>
- Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. (1978). Programa para la Formación de Acuicultores en el Centro Regional Latinoamericano de Acuicultura. <http://www.fao.org/docrep/l8156s/l8156s00.htm#Contents>

- Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. (2018). The State of World Fisheries and Aquaculture. Meeting the Sustainable Development Goals Rome. Licence: CC BY-NC-SA 3.0 IGO. <http://www.fao.org/3/i9540en/i9540en.pdf>
- Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. (2005). Informe del Taller sobre Evaluación y Manejo de Elasmobranchios en América del Sur y Bases Regionales para los Planes de Acción. FAO Informe de Pesca No. 798 FIRM/R798(Es). https://books.google.com.ec/books?id=FhurHhclAvkC&printsec=frontcover&source=gs_b_s_ge_summary_r&cad=0#v=onepage&q&f=true
- Food and Agriculture Organization of the United Nations, FAO. (2021). Visión general de la legislación acuícola nacional Ecuador. FAO Departamento de Pesca y Acuicultura. http://www.fao.org/fishery/legalframework/nalo_ecuador/es
- García SM. (2009). Glossary. En Cochrane K y SM García (Eds). A fishery managers' handbook. FAO and Wiley-Blackwell: 473-505.
- Guerrero P. (2017). TUNACONS y WWF organizaron primera reunión de trabajo sobre experiencias en el desarrollo de plantados No Enmallantes y Biodegradables, en el Océano Pacífico Oriental. WWF Global. <https://www.wwf.org.ec/?uNewsID=313910>
- Herrera M, et al. (2001). Estimación de la biomasa de los recursos demersales en la plataforma continental del Ecuador durante Julio 1999. Instituto Nacional de Pesca, Guayaquil, Ecuador. Boletín Científico y Técnico 18: 1-112. http://bibliotecas.upse.edu.ec/cgi-bin/koha/opac-detail.pl?biblionumber=23803&shelfbrowse_itemnumber=31990
- Herrera M, et al. (2017). Peces de perfil costero ecuatoriano: primera milla náutica. Instituto Nacional de Pesca, Guayaquil-Ecuador. Pp 453.
- Hickman C, et al. (2009). Principios Integrados de Zoología. Madrid: McGraw Hill. Pp 895.
- Instituto Público de Investigación de Acuicultura y Pesca, IPIAP. (2018). Pesquerías. <http://www.institutopesca.gob.ec/pesquerias/>
- Intergovernmental Panel on Climate Change, IPCC. (2013) Climate Change 2013: The Physical Science Basis. <https://www.ipcc.ch/report/ar5/wg1/>
- International Union for Conservation of Nature, IUCN. (2020). IUCN Red List of Threatened Species. <https://www.iucn.org/resources/conservation-tools/iucn-red-list-threatened-species>
- Iversen ES. (1996). Living Marine Resources. Their Utilization and Management. Springer US, Chapman & Hall, Fl. Pp 404.
- Marine Stewardship Council. (s.f.) . What is sustainable fishing? <https://www.msc.org/what-we-are-doing/our-approach/what-is-sustainable-fishing>
- Ministerio de Acuicultura y Pesca. (2017). Proyecto de Ley Orgánica de Pesca y Acuicultura. <https://es.scribd.com/document/423341692/Borrador-Proyecto-Ley-de-Pesca-y-Acuicultura-Ecuador>
- Ministerio de Relaciones Exteriores y Movilidad Humana. (2016). El territorio marítimo de Ecuador será 5,3 veces más extenso que el territorio nacional continental, una vez que entre en vigor el acuerdo con Costa Rica. <https://www.eltelegrafo.com.ec/noticias/politica/3/el-territorio-maritimo-de-ecuador-sera-5-3-veces-mas-extenso-que-el-continental>
- Ministerio de Producción, Comercio Exterior, Inversiones y Pesca. (2021). Calendario de Vedas 2020. <https://www.produccion.gob.ec/calendario-de-vedas/>

- National Oceanic and Atmospheric Administration (NOAA) Fisheries. (2019). Fishing Gear: Bottom Longlines. <https://www.fisheries.noaa.gov/national/bycatch/fishing-gear-bottom-longlines>
- National Oceanic and Atmospheric Administration (NOAA) Fisheries. (2017). Understanding Marine Aquaculture. http://www.nmfs.noaa.gov/aquaculture/what_is_aquaculture.html
- Ocean Health Index. (2020). Habitat Destruction. <http://www.oceanhealthindex.org/methodology/components/habitat-destruction-intertidal>
- Organización de las Naciones Unidas, ONU. (s.f). Programa 21: Capítulo 17. Protección de los océanos y de los mares de todo tipo, incluidos los mares cerrados y semicerrados, y de las zonas costeras, y protección, utilización racional y desarrollo de sus recursos vivos. <http://www.un.org/spanish/esa/sustdev/agenda21/agenda21spchapter17.htm>
- Organización de las Naciones Unidas, ONU. (s.f). Objetivo 14: Conservar y utilizar en forma sostenible los océanos, los mares y los recursos marinos para el desarrollo sostenible. <http://www.un.org/sustainabledevelopment/es/oceans/>
- Organización de las Naciones Unidas, ONU (1982). III Convención de las Naciones Unidas sobre el Derecho del Mar. https://www.un.org/Depts/los/convention_agreements/texts/unclos/convemar_es.pdf
- Pauly D, et al. (1998). Fishing Down Marine Food Webs. Science 279: 860-863.
- Programa de las Naciones Unidas para el Desarrollo. (2020). Objetivo 7 de Desarrollo del Milenio. https://www.undp.org/content/undp/es/home/sdgooverview/mdg_goals/mdg7/
- Swimmer Y, et al. (2010). Comparing the effects of offset and non-offset circle hooks on catch rates of fish and sea turtles in a shallow longline fishery. Aquatic Conservation: Marine and Freshwater Ecosystems 20: 445-451.
- UNESCO. (2017). Facts and figures on marine pollution. <http://www.unesco.org/new/en/natural-sciences/ioc-oceans/focus-areas/rio-20-ocean/blueprint-for-the-future-we-want/marine-pollution/facts-and-figures-on-marine-pollution/>
- Unión Internacional para la Conservación de la Naturaleza y de los Recursos Naturales (2012). Directrices para la Aplicación de las Categorías de Gestión de Áreas Protegidas de la UICN en Áreas Marinas Protegidas. <https://portals.iucn.org/library/sites/library/files/documents/PAG-019-Es.pdf>
- Waller G, Burchett M y M Dando. (1996) SeaLife. SeaLife. Complete Guide to the Marine Environment. Smithsonian Institution Press, Washington, D.C. Pp 504.