CR SiB CERTIFICADO DE REPORTE

1. INFORMACIÓN DEL CERTIFICADO

Número de certificado: **16F1FE82DC8**
Fecha de la última actualización del conjunto de datos: **2019-12-19**
URL del conjunto de datos: https://ipt.biodiversidad.co/cr-sib/resource.do?r=02191_pgofcorregido2_20191219
Número de registros biológicos reportados: **2219**

2. INFORMACIÓN DEL PERMISO

Autoridad
Autoridad Nacional de Licencias Ambientales
Número del permiso
02191
Titular
Universidad del Tolima
Nit o cédula
8907006407
Fecha de emisión del permiso
2018-11-27

3. INFORMACIÓN DEL RECURSO

Título del proyecto
Actualización del Plan de Ordenación Forestal del departamento del Tolima (Corregido). Componente Fauna UOF III - IV - V -VII - VIII Codigo 20119

Resumen
El contrato inter-administrativo 20119 firmado entre CORTOLIMA y la Universidad del Tolima, para aunar esfuerzos técnicos, económicos y humanos, tuvo fundamentalmente dos propósitos: el primero la elaboración del plan general de ordenación forestal para el Departamento del Tolima, referente a las áreas forestales naturales productoras y protectoras, de acuerdo con lo establecido por el artículo 38 del decreto 1791/96, sobre el Plan General de Ordenación Forestal en las áreas de jurisdicción de cada Corporación; y el segundo, la elaboración de un mapa de cobertura y uso de la tierra del Departamento a una escala que dependería de la disponibilidad de imágenes de satélite. El proyecto desarrolló un inventario forestal de tipo exploratorio y adicional a este informacion de fauna presente en las UOF III Anzoategui ; IV Venadillo; V

Ibagué; VII Chaparral y VIII Rio Blanco, la fauna fueron Herpetofauna, Avifauna y Mastofauna.. Los resultados concluyen en que e las 5 Unidades de Ordenación Forestal (U.O.F.), se recomienda una alta restricción del aprovechamiento comercial maderero y la restauración de las actuales coberturas forestales mediante la conservación con orientaciones silviculturales, adicional a los registros de especies en categoría de amenaza.

Palabras clave
Mamiferos, Herpetos, Aves., Specimen

3.1 Contacto del recurso

Nombre
Uriel Pérez Gómez
Posición
Técnico y Administrativo
Organización
Universidad del Tolima
Dirección
Santa Helena Parte Alta
Ciudad
Ibagué
Teléfono
3016929550
Correo electrónico
uperez@ut.edu.co

3.2 Contacto del permiso

Nombre
Omar Mejia Patiño
Posición
Rector
Organización
Universidad del Tolima
Dirección
Santa Helena Parte Alta
Ciudad
Ibagué
Teléfono
2772040
Correo electrónico
rectoria@ut.edu.co

3.3 Proveedor de los metadatos

Nombre
Kevin González Gutiérrez
Posición
Investigador
Organización
Universidad del Tolima
Dirección
Santa Helena Parte Alta

Ciudad
Ibagué
Teléfono
3143269183
Correo electrónico
kgonzalezg@ut.edu.co

3.4 Cobertura geográfica

Para el muestreo de la Herpetofauna, Avifauna y Mastofauna, se seleccionaron los UOF (Unidades de Ordenamiento Forestal) III (Anzoátegui), V (Ibagué), VII (Chaparral – Roncesvalles) y VIII (Rio Blanco); se seleccionaron los puntos de muestreo por medio de la selección de criterios de inclusión y exclusión, los cuales fueron, cobertura vegetal bosque denso que estuvieran representados en las zonas de vida presentes en las UOF. Por términos de logística, se realizó muestreo de 5 días por dos zonas de muestreo, a continuación, se describen las 4 UOF trabajadas. Coordenadas: 3°17'31.2''N y 3°17'6''N Latitud; 75°52'8.4''W y 75°55'50.94''W Longitud Coordenadas: 3°17'32.64''N y 3°17'4.31''N Latitud; 75°51'53.46''W y 75°52'8.06''W Longitud Coordenadas: 3°17'32.64''N y 4°40'49.29''N Latitud; 75°11'9.51''W y 75°52'8.06"W Longitud

3.5 Cobertura taxonómica

Hubo un total de 1978 registros de aves con 218 especies aves, 161 registros mamiferos con 32 especies y Herpetos con 80 registros con 37 especies
Categorías taxonómicas
Género: Clelia sp.
Especie: Adelomyia melanogenys, Aglaiocercus kingii, Akodon affinis, Alouatta seniculus, Amazilia tzacatl, Amazona ochrocephala, Andigena hypoglauca, Andigena nigrirostris, Anisognathus lacrymosus, Anisognathus somptuosus, Anolis heterodermus, Anolis huilae, Anoura geoffroyi, Anthocephala berlepschi, Aotus griseimembra, Arremon assimilis, Arremon aurantiirostris, Arremon brunneinucha, Artibeus planirostris, Asemospiza obscura, Atlapetes albinucha, Atlapetes flaviceps, Atlapetes schistaceus, Atractus obtusirostris, Aulacorhynchus haematopygus, Aulacorhynchus prasinus, Basileuterus rufifrons, Basileuterus tristriatus, Boissonneaua flavescens, Bolitoglossa ramosi, Brotogeris jugularis, Bubulcus ibis, Buthraupis montana, Butorides striata, Cacicus uropygialis, Campephilus melanoleucos, Campephilus pollens, Camptostoma obsoletum, Caracara cheriway, Carollia brevicauda, Carollia perspicillata, Catamenia homochroa, Cathartes aura, Cathartes aura ruficollis, Catharus fuscater, Cerdocyon thous, Certhiaxis cinnamomeus, Chaetocercus mulsant, Chalcothraupis ruficervix, Chalybura buffonii, Chamaepetes goudotii, Chironius monticola, Chiroxiphia lanceolata, Chlorophanes spiza, Chloropipo flavicapilla, Chlorostilbon gibsoni, Chlorostilbon melanorhynchus, Choloepus didactylus, Chordeiles acutipennis, Cinclus leucocephalus, Clelia equatoriana, Coeligena coeligena, Coeligena torquata, Coendou bicolor, Coereba flaveola, Colaptes punctigula, Colaptes rivolii, Colibri coruscans, Colibri cyanotus, Columba livia, Columbina talpacoti, Conirostrum albifrons, Conopophaga castaneiceps, Contopus fumigatus, Coragyps atratus, Crotophaga ani, Crotophaga sulcirostris, Crypturellus soui, Cuniculus paca, Cyanocorax affinis, Cyanocorax affinis affinis, Cyanocorax yncas, Cyanoloxia brissonii, Dacnis lineata, Dasyprocta punctata, Dasypus novemcintus, Dendrocygna autumnalis, Dermanura sp, Didelphis marsupialis, Didelphis marsupialis, Didelphis pernigra, Diglossa albilatera, Diglossa cyanea, Diglossa humeralis, Diglossa sittoides, Dipsas sanctijoannis, Doryfera ludovicae, Eira barbara, Elaenia frantzii, Elanus leucurus, Erythrolamprus epinephalus, Euphonia cyanocephala, Euphonia laniirostris, Euphonia xanthogaster, Eutoxeres aquila, Falco femoralis, Falco femoralis femoralis, Falco sparverius, Fluvicola pica, Forpus conspicillatus, Galbula ruficauda, Gardnerycteris keenani, Geospizopsis unicolor, Glaucis hirsutus, Glossophaga soricina, Grallaria milleri, Grallaria ruficapilla, Grallaricula

nana, Haplophaedia aureliae, Heliangelus exortis, Heliodoxa leadbeateri, Heliodoxa rubinoides, Henicorhina leucophrys, Hyloxalus ibague, Hyloxalus lehmanni, Icterus chrysater, Jacana jacana, Jacana jacana, Lafresnaya lafresnayi, Leiothlypis peregrina, Leopardus tigrinus, Lepidoblepharis xanthostigma, Lepidocolaptes souleyetii, Leptotila verreauxi, Lochmias nematura, Lophostoma silvicolum, Malacoptila mystacalis, Marmosa robinsoni, Masius chrysopterus, Mazama rufina, Melanerpes formicivorus, Melanerpes rubricapillus, Melanospiza bicolor, Metallura tyrianthina, Metallura williami, Milvago chimachima, Mimus gilvus, Mionectes striaticollis, Molothrus oryzivorus, Momotus aequatorialis, Myadestes ralloides, Myiarchus cephalotes, Myiarchus tuberculifer, Myioborus miniatus, Myioborus ornatus, Myiothlypis coronata, Myiothlypis nigrocristata, Myiozetetes cayanensis, Myotis caucensis, Myotis riparius, Nyctibius griseus, Ochthoeca cinnamomeiventris, Ocreatus underwoodii, Odontophorus hyperythrus, Ognorhynchus icterotis, Orochelidon murina, Ortalis columbiana, Oxyrhopus leucomelas, Pachysylvia semibrunnea, Patagioenas fasciata, Phaethornis anthophilus, Phaethornis guy, Phaethornis syrmatophorus, Pharomachrus auriceps, Pheugopedius mystacalis, Phimosus infuscatus, Pholidobolus vertebralis, Piaya cayana, Picumnus granadensis, Pionus chalcopterus, Pionus menstruus, Pionus tumultuosus, Pipraeidea melanonota, Pipreola riefferii, Piranga flava, Pitangus sulphuratus, Platyrrhinus helleri, Poecilotriccus ruficeps, Polioptila plumbea, Potos flavus, Pristimantis aff. uranobates, Pristimantis boulengeri, Pristimantis gaigei, Pristimantis permixtus, Pristimantis piceus, Pristimantis teaniatus, Pristimantis uranobates, Pristimantis w-nigrum, Progne chalybea, Psarocolius angustifrons, Psarocolius decumanus, Psittacara wagleri, Ptychoglossus bicolor, Pygochelidon cyanoleuca, Pyrocephalus rubinus, Pyrrhomyias cinnamomeus, Ramphocelus dimidiatus, Ramphocelus flammigerus, Rhinella margaritifera, Rhinella margaritifera, Rhynchocyclus olivaceus, Rulyrana susatamai, Rupicola peruvianus, Rupornis magnirostris, Saltator striatipectus, Sarcoramphus papa, Saucerottia cyanifrons, Sayornis nigricans, Schistes albogularis, Schistes geoffroyi, Sciurus granatensis, Sericossypha albocristata, Serpophaga cinerea, Sicalis flaveola, Sicalis luteola, Sphenopsis frontalis, Spinus psaltria, Spinus xanthogastrus, Sporathraupis cyanocephala, Sporophila luctuosa, Sporophila minuta, Sporophila nigricollis, Sporophila schistacea, Stilpnia cyanicollis, Stilpnia vitriolina, Streptoprocne zonaris, Sturnella militaris, Sturnira backeri, Sturnira lilium, Synallaxis albescens, Synallaxis azarae, Synallaxis brachyura, Synallaxis unirufa, Tachyphonus rufus, Tangara arthus, Tangara gyrola, Tangara labradorides, Tangara nigroviridis, Tangara vassorii, Tangara vitriolina, Tangara xanthocephala, Tapera naevia, Thalurania colombica, Thamnophilus multistriatus, Thraupis episcopus, Thraupis palmarum, Tiaris olivaceus, Tremarctos ornatus, Tringa solitaria, Troglodytes aedon, Troglodytes solstitialis, Trogon collaris, Trogon personatus, Turdus fuscater, Turdus ignobilis, Turdus leucomelas, Turdus leucops, Turdus serranus, Tyrannus melancholicus, Tyrannus savana, Uranomitra franciae, Vanellus chilensis, Veniliornis kirkii, Vireo leucophrys, Volatinia jacarina, Zimmerius chrysops, Zonotrichia capensis

3.6 Cobertura temporal

27 de mayo de 2019 - 7 de diciembre de 2019

3.7 Métodos de muestreo

El muestreo se realizó mediante la técnica de búsqueda libre y sin restricciones, buscando en todos los hábitats donde se presuma la presencia de herpetos (Figura 1) (Angulo et al., 2006), además, apoyada por la técnica de transectos auditivos (Lips et al., 2000) El muestreo tuvo una periodicidad alternada en distintos períodos del día: en horas de la mañana, entre las 6:00 a las 8:00 con el fin de detectar aquellas especies de hábitos diurnos; en horas del mediodía, entre las 11:00 y las 14:00 para aquellos reptiles, principalmente lagartos, que se exhiben y posan con el fin de termoregularse. Y en la noche entre las 18:00 y las 22:00, para organismos que presentan una mayor actividad nocturna (Angulo et al., 2006). La metodología utilizada para la toma de datos de la avifauna fue la descrita por (Villareal et al., 2004), se instalaron 5 redes de niebla:

dos de 12 m X 2.5 m, entre las 06: 00 - 10: 00 horas y 15: 00 - 18:00 horas. La intensidad de muestreo fue de un (4) días en cada zona de muestreo. Los ejemplares capturados fueron fotografiados y se les realizo la respectiva determinación taxonómica, para lo cual se emplearon las guías ilustradas de campo de Ayerbe-Quiñones (2015) y Hilty &Brown (2001). Adicionalmente, Para complementar la información se utilizó el muestreo de este grupo se utilizó la técnica de Transectos de Observación, la cual consiste en realizar caminatas constantes con algunas pausas en zonas de hábitats comunes con presencia de aves mediante la metodología de conteo por puntos (Ralph et al., 1996) a lo largo de caminos o senderos previamente identificados en los cuales se abarque la mayor cantidad de coberturas vegetales posible, el cual se realizó entre las 5:30 – 10:30 y 18:00 - 19:00 horas. Una vez identificados y observados los individuos, se procedía a realizar un registro escrito y fotográfico en los casos en los que fue posible. Toda la información obtenida fue registrada en los formatos de campo establecidos. El monitoreo de mamiferos se realizó a través de la implementación de métodos directos e indirectos para el registro de pequeños mamíferos voladores y no voladores, (Trampas Sherman, Tomahawk, redes de niebla) así como de mamíferos medianos y grandes (Camara Trampa). Con base en lo propuesto por (Baca &SnchezCordero, 2004; Guzmán et al., 2004), se consideran como pequeños mamíferos aquellos cuya masa es inferior a 150 g, medianos aquellos entre 150 g y 5 kg, y grandes mamíferos aquellos con una masa superior a 5 kg.

3.8 Datos de la colección

Nombre de la colección
Coleccion Zoologica Universidad del Tolima
Identificador de la colección
CZUT
Identificador de la colección parental
156
Método de conservación de los especímenes
Alcohol

3.9 Datos del proyecto

Título
Actualización del Plan de Ordenación Forestal del departamento del Tolima. Componente Fauna UOF III - IV - V -VII - VIII Codigo 20119
Nombre
Uriel Perez Gomez
Rol
Investigador Principal
Descripción del área de estudio

La veracidad de este certificado se puede corroborar en la siguiente dirección web: https://ipt.biodiversidad.co/cr-sib/pdf.do?r=02191_pgofcorregido2_20191219&n=16F1FE82DC8

Descargo de responsabilidad

El publicador de la información es responsable por la calidad y veracidad de la información reportada en el SiB Colombia, y la autoridad ambiental competente podrá evaluar la idoneidad de la información documentada en cualquier momento. El SiB Colombia no se hace responsable por la información reportada en el CR-SiB.