



CR-SiB

CERTIFICADO  
DE REPORTE

## 1. INFORMACIÓN DEL CERTIFICADO

Número de certificado: **16EFCAB07CC**

Fecha de la última actualización del conjunto de datos: **2019-12-13**

URL del conjunto de datos: [https://ipt.biodiversidad.co/cr-sib/resource.do?r=194\\_minaalto\\_rico\\_20191212](https://ipt.biodiversidad.co/cr-sib/resource.do?r=194_minaalto_rico_20191212)

Número de registros biológicos reportados: **687**

## 2. INFORMACIÓN DEL PERMISO

### **Autoridad**

Autoridad Nacional de Licencias Ambientales

### **Número del permiso**

194

### **Titular**

Cementos Argos S.A

### **Nit o cédula**

890100251

### **Fecha de emisión del permiso**

2017-02-21

## 3. INFORMACIÓN DEL RECURSO

### **Título del proyecto**

Estudio de Impacto Ambiental para la modificación de la Licencia Ambiental del Título Minero 2806 (Mina Alto Rico)

### **Resumen**

Caracterización de flora, fauna terrestre y acuática, del EIA para la Modificación de Licencia Ambiental del Título Minero 2806-Mina Alto Rico

### **Palabras clave**

Fauna, flora, plantas vasculares, musgos, líquenes, hepáticas, aves, mastofauna, reptiles, hidrobiológicos, macroinvertebrados acuáticos, peces, perifiton, Specimen

### 3.1 Contacto del recurso

**Nombre**

Sara Pineda

**Posición**

Ingeniera forestal

**Organización**

EYC GLOBAL S.A.S

**Dirección**

Calle 53 # 45-112

**Ciudad**

Medellín

**Código postal**

05001000

**Teléfono**

3017908664

**Correo electrónico**

spineda@eycglobal.com

### 3.2 Contacto del permiso

**Nombre**

Catalina Cuesta

**Posición**

Analista de Evaluación Ambiental

**Organización**

CEMENTOS ARGOS S.A

**Dirección**

Carrera 43ª No 1ª Sur-143

**Ciudad**

Medellín

**Código postal**

05001000

**Teléfono**

3198700

**Correo electrónico**

cosorio@argos.com.co

### 3.3 Proveedor de los metadatos

**Nombre**

Sara Pineda

**Posición**

Ingeniera forestal

**Organización**

EYC GLOBAL S.A.S

**Dirección**

Calle 53 # 45-112

**Ciudad**

Medellín

**Código postal**

05001000

**Teléfono**

3017908664

**Correo electrónico**

### 3.4 Cobertura geográfica

Vereda tres Ranchos, Finca Alto rico Coordenadas: 5°0'0"N y 5°0'0"N Latitud; 74°0'0"E y 74°0'0"E Longitud

### 3.5 Cobertura taxonómica

Individuos Flora pertenecientes a los grupos de plantas vasculares y epifitas vasculares y no vasculares

#### Categorías taxonómicas

Género: *Xylopia* sp., *Xylopia* sp., *Xylopia* sp., *Xylopia* sp., *Aptandra* sp., *Dacryodes* sp., *Licania* sp., *Clethra* sp., *Alchornea* sp., *Sapium* sp., *Inga* sp., *Beilschmiedia* sp., *Endlicheria* sp., *Pleurothyrium* sp., *Pleurothyrium* sp., *Pleurothyrium* sp., *Eschweilera* sp., *Eschweilera* sp., *Eschweilera* sp., *Pterandra* sp., *Pterandra* sp., *Spachea* sp., *Eriotheca* sp., *Hasseltia* sp., *Xylosma* sp., *Talisia* sp.

Especie: *Candelariella vitellina* (Hoffm.) Müll.Arg., *Dirinaria applanata* (Fée) D.D.Awasthi, *Parmotrema* cf. *perlatum* (Huds.) M.Choisy, *Taxithelium planum* (Brid.) Mitt., *Oncidium* cf. *anthocrene* Rchb. f., *Lindackeria laurina* C. Presl, *Astronium lecointei* Ducke, *Spondias radlkoferi* Donn. Sm., *Tapirira guianensis* Aubl., *Annona amazonica* R.E. Fr., *Annona amazonica* R.E. Fr., *Annona amazonica* R.E. Fr., *Annona amazonica* R.E. Fr., *Annona rensoniana* (Standl.) H. Rainer, *Duguetia antioquensis* León & Maas, *Duguetia antioquensis* León & Maas, *Guatteria aberrans* Erkens & Maas, *Guatteria punctata* (Aubl.) R.A. Howard, *Guatteria punctata* (Aubl.) R.A. Howard, *Guatteria punctata* (Aubl.) R.A. Howard, *Guatteria ucayaliana* Diels, *Unonopsis aviceps* Maas, *Unonopsis aviceps* Maas, *Unonopsis aviceps* Maas, *Aspidosperma spruceanum* Benth. ex Müll. Arg., *Cochlospermum orinocense* (Kunth) Steud., *Cochlospermum orinocense* (Kunth) Steud., *Himatanthus articulatus* (Vahl) Woodson, *Lacmellea* cf. *edulis*, *Lacmellea* cf. *edulis*, *Lacmellea* cf. *edulis*, *Rauvolfia leptophylla* A.S. Rao, *Tabernaemontana* cf. *stenoloba*, *Capparidastrum frondosum* (Jacq.) Cornejo & Iltis, *Dendropanax arboreus* (L.) Decne. & Planch., *Astrocaryum malybo* H. Karst., *Geonoma cuneata* H. Wendl. ex Spruce, *Oenocarpus mapora* H. Karst., *Oenocarpus mapora* H. Karst., *Handroanthus* cf. *chrysanthus*, *Handroanthus* cf. *chrysanthus*, *Jacaranda copaia* (Aubl.) D. Don, *Jacaranda hesperia* Dugand, *Jacaranda hesperia* Dugand, *Jacaranda hesperia* Dugand, *Cordia bicolor* A. DC., *Cordia bicolor* A. DC., *Cordia bicolor* A. DC., *Dacryodes granatensis* Cuatrec., *Protium sagotianum* Marchand, *Protium sagotianum* Marchand, *Tetragastris panamensis* (Engl.) Kuntze, *Tetragastris panamensis* (Engl.) Kuntze, *Trema micrantha* (L.) Blume, *Preslianthus pittieri* (Standl.) Iltis & Cornejo, *Caryocar amydaliforme* Ruiz & Pav. ex G. Don, *Caryocar glabrum* (Aubl.) Pers., *Chrysochlamys eclipses* L.O. Williams, *Garcinia madruno* (Kunth) Hammel, *Marila macrophylla* Benth., *Tovomita choisyana* Planch. & Triana, *Diospyros vestita* Benoist, *Diospyros vestita* Benoist, *Diospyros vestita* Benoist, *Sloanea* cf. *tuerckheimii*, *Erythroxyllum citrifolium* A. St.-Hil., *Erythroxyllum citrifolium* A. St.-Hil., *Erythroxyllum gracilipes* Peyr., *Acalypha diversifolia* Jacq., *Acalypha diversifolia* Jacq., *Maprounea guianensis* Aubl., *Abarema jupunba* (Willd.) Britton & Killip, *Clathrotropis brunnea* Amshoff, *Clathrotropis brunnea* Amshoff, *Inga acuminata* Benth., *Inga* cf. *alba*, *Inga goldmanii* Pittier, *Inga macrophylla* Humb. & Bonpl. ex Willd., *Inga marginata* Willd., *Inga marginata* Willd., *Inga pezizifera* Benth., *Inga spectabilis* (Vahl) Willd., *Inga thibaudiana* DC., *Inga thibaudiana* DC., *Inga vera* Willd., *Leucaena leucocephala* (Lam.) de Wit, *Leucaena leucocephala* (Lam.) de Wit, *Peltogyne paniculata* Benth., *Platypodium elegans* Vogel, *Pterocarpus* sp., *Swartzia macrophylla* Willd. ex Vogel, *Swartzia oraria* R.S. Cowan, *Swartzia*





&Patterson, 2010), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Platyrrhinus angustirostris* (Velazco, Gardner &Patterson, 2010), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Carollia brevicauda* (Schinz, 1821), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Dermanura rava* (Miller, 1902), *Phyllostomus discolor* (Wagner, 1843), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Artibeus planirostris* (Spix, 1823), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Phyllostomus discolor* (Wagner, 1843), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Artibeus planirostris* (Spix, 1823), *Artibeus lituratus* (Olfers, 1818), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Carollia castanea* (H.Allen, 1890), *Carollia pespicillata* (Linnaeus, 1758), *Sturnira lilium* (É. Geoffroy Saint Hilaire,1810), *Phyllostomus hastatus* (Pallas, 1767), *Saccolpteryx leptura* (Schreber, 1774), *Phaethornis anthophilus*, *Gymnocichla nudiceps*, *Attila spadiceus*, *Manacus manacus*, *Machaeropterus regulus*, *Eucometis penicillata*, *Sporophila minuta*, *Arremon aurantirostris*, *Euphonia laniirostris*, *Glyphorhynchus spirurus*, *Leptopogon amaurocephalus*, *Mionectes oleagineus*, *Tachyphonus luctuosus*, *Lipaugus unirufus*, *Ramphocelus dimidiatus*, *Poliocrania exsul*, *Poecilotriccus sylvia*, *Saltator maximus*, *Phaethornis striigularis*, *Ceratopipra erythrocephala*

**Nombres comunes:** Lagarija

Individuos de fauna hidrobiológica

### 3.6 Cobertura temporal

20 de agosto de 2017 - 3 de septiembre de 2017

### 3.7 Métodos de muestreo

Para especies vasculares se realizaron colectas con ayuda de trimmer cortarramas o tijeras podadoras cuidando de obtener una buena muestra, preferiblemente con flores y frutos, seguidamente se disponen en bolsas plásticas. Para musgos, líquenes y hepáticas se retiraron del árbol cuidando no generar daños sobre las muestras y se llevan a bolsas kraft. Para las especies de fauna se utilizaron diferentes tipos de captura como redes de niebla, búsqueda libre y captura, trampas Sherman, Tomahawk. Ninguna de las especies de fauna colectados de manera permanente. A. Perifiton 1) Técnicas de muestreo La composición de las comunidades de perifiton pueden variar en función del sustrato escogido, por lo tanto, la colecta de las muestras se efectuó raspando los sustratos sumergidos en los cuerpos de agua, como rocas, troncos y hojarasca. Para este propósito, se empleó como instrumento colector un cepillo y un área de raspadura o cuadrante de 100 cm<sup>2</sup>; teniendo en cuenta, que un barrido se compone del raspado del sustrato ida y vuelta. La colecta se realizó sin discriminar ningún tipo de sustrato. El esfuerzo de muestreo definido para el monitoreo de Perifiton fue de 10 raspados por estación (1 estación equivale a un transecto de 100 m) / máximo 30 estaciones por cuerpo de agua lótico. 2) Métodos para la preservación y movilización de especímenes y muestras Posteriormente, los

microorganismos adheridos al instrumento fueron resuspendidos en un frasco de plástico ámbar de 150 ml con solución Transeau (10 ml), al cual se le agregaron unas gotas de Lugól (0,5 ml) para facilitar la identificación en el laboratorio (Clesceri, Greenberg & Eaton 198, Barbouret al. 1999). Las muestras fueron marcadas (nombre del proyecto, estación, fecha, hora, etc.) y almacenadas en una nevera de icopor para su posterior traslado al laboratorio.

**B. Bentos (macroinvertebrados acuáticos)**

1) **Técnicas de muestreo** Para los tres sistemas lóticos analizados se realizaron muestreos con red Surber (0,09 m<sup>2</sup> de área y 250 m de tamaño de poro), red triangular (de 0,5 mm de ojo de malla) y adicionalmente se realizó la colecta manual, según lo recomendado por Wantzen y Rueda-Delgado (2009) y Ramírez (2010) para muestreos en ríos tropicales. Una vez definido el tramo de 100 m, se realizaron entre 5 y 10 muestreos aleatorios, colocando la red Surber sobre el sustrato con la abertura contra a la corriente y luego removiendo el sustrato de fondo; de esta manera, el material removido del sustrato es arrastrado hacia el interior del cono de la red, donde los sedimentos junto con los organismos quedaron retenidos. El esfuerzo de muestreo fue de 10 barridos por cada sustrato encontrado en cada estación de muestreo (transecto de 100 m) en una estación por cuerpo de agua, lo anterior, se realizó teniendo en cuenta la distribución equitativa y la presencia de los diferentes tipos de ambientes como umbrales, hoyas y raudales, y su respectiva profundidad. Sobre cada uno de estos se realizó una remoción completa del material inmerso en el lecho y que además se encuentre dentro del cuadrante de 900 cm<sup>2</sup> de la red hasta completar los 2.700 cm<sup>2</sup> de área removida. Con la red triangular se realizaron barridos muestreando otros micro-hábitats existentes (zona béntica en rápidos y pozas, zonas de salpicaduras, de caída de agua sobre rocas y orillas), diferentes sustratos (cantos, gravas, arena, hojarasca, ramas y troncos) (Ver Fotografía 2.10 A y B) a lo largo del transecto de 100 m evaluado. En general, dicha red cubrió un área de total 270,63 cm<sup>2</sup> (25 cm cada lado). Toda la muestra colectada fue filtrada por la red Surber para eliminar los excesos de sustrato y dejar solamente los organismos atrapados en la red. Finalmente se realizó la colecta manual, para la cual se hicieron recorridos en cada estación de muestreo, buscando y colectando activamente, en periodos de cinco minutos y entre los diferentes tipos de sustratos encontrados macroinvertebrados adultos para lo cual se emplearon bandejas plásticas y pinzas de punta fina. Esta técnica permitió identificar de manera general algunos organismos presentes en el sistema y es de gran ayuda en el momento de analizar la composición de la muestra en el laboratorio.

2) **Métodos para la preservación y movilización de especímenes y muestras** El material recolectado se depositó en bolsas plásticas debidamente rotuladas (nombre del tramo, municipio, fecha y hora, recolector) y fué preservado en alcohol al 70% (Clesceri, Greenberg & Eaton 198, Barbouret al. 1999). Para las muestras colectadas con red triangular y red Surber fueron utilizadas bolsas plásticas resellables. Para muestras de colecta manual se emplearon frascos pet de cristal. Todos los recipientes fueron debidamente rotulados (nombre del proyecto, estación, fecha, hora) para su posterior separación e identificación en el laboratorio. Luego se embolsó para su transporte al laboratorio en neveras de icopor., para la determinación taxonómica.

### **3.8 Datos del proyecto**

#### **Título**

Estudio de Impacto Ambiental para la modificación de la Licencia Ambiental del Título Minero 2806 (Mina Alto Rico)\_12122019

#### **Nombre**

Catalina Osorio

#### **Rol**

Investigador Principal

#### **Fuentes de financiación**

CEMENTOS ARGOS S.A

#### **Descripción del área de estudio**

El área de estudio se encuentra en el municipio de Puerto Triunfo, Antioquia, sobre las veredas

Tres Cruces y Las Mercedes. Esta área presenta coberturas boscosas, arbustivas y de pastos principalmente. Está ubicado principalmente en una zona húmeda tropical.

### **Descripción del proyecto**

Proyecto minero para extracción de arcillas de hasta 600.000 toneladas. Para lo cual se realizó el levantamiento de información primaria para la caracterización de flora, fauna terrestre e hidrobiológicos.

**La veracidad de este certificado se puede corroborar en la siguiente dirección web:**  
[https://ipt.biodiversidad.co/cr-sib/pdf.do?r=194\\_minaaltorico\\_20191212&n=16EFCAB07CC](https://ipt.biodiversidad.co/cr-sib/pdf.do?r=194_minaaltorico_20191212&n=16EFCAB07CC)

### **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.