

Distribución espacial de *Vanilla bahiana* (Orchidaceae) en dos fitofisionomías de restinga. ¿El patrón espacial varía?

FELIPE FAJARDO VILLELA ANTOLIN BARBERENA^{1,2}, ESTÍBALIZ LÓPEZ HERMOSO^{3,4} & MARIA APARECIDA JOSÉ DE OLIVEIRA⁴

¹ Universidade Federal Rural da Amazônia, campus Capitão Poço, Herbário HCP, Estrada do Pau Amarelo s.n., Vila Nova, BR-68650-000 Capitão Poço, Pará, Brasil

² Museu Paraense Emílio Goeldi, Coordenação de Botânica, av. Perimetral 1901, Terra Firme, BR-66077-830 Belém, Pará, Brasil

³ Universidad de Alcalá, Plaza de San Diego, s/n, ES-28801 Alcalá de Henares, Madrid, España

⁴ Universidade Federal da Bahia, Instituto de Biologia, Barão de Geremoabo 147, Ondina, BR-40170-290 Salvador, Bahia, Brasil

ORCID iD. F. F. V. A. Barberena: <http://orcid.org/0000-0002-7298-2977>,

E. López Hermoso: <http://orcid.org/0000-0002-8039-5959>, M. A. J. de Oliveira: <http://orcid.org/0000-0002-8863-8951>

Autor para correspondencia: F. F. V. A. Barberena (felipe.fajardo@ufra.edu.br)

Editores: J. López-Pujol & N. Nualart

Recibido 31 agosto 2020; aceptado 5 diciembre 2020; publicado *on line* 30 abril 2021

Abstract

SPATIAL DISTRIBUTION OF *VANILLA BAHIANA* (ORCHIDACEAE) IN TWO RESTINGA PHYTOPHYSIOGNOMIES. DOES THE SPATIAL PATTERN VARY?— *Vanilla bahiana* is an orchid restricted to Brazil, extremely ornamental, threatened with extinction and with economic potential. We evaluated the spatial distribution pattern of *V. bahiana* in shrub and restinga forest formations in a conservation unit in Northeast Brazil. The Morisita's index of dispersion, the Morisita's standardized index of dispersion and the TTLQV method were used, and 1920 m² were sampled, through the demarcation of six transects of 40 × 4 m per phytophysionomy. Each transect was subdivided into 10 plots of 4 × 4 m. In the shrub formation, we observed 49 individuals of *V. bahiana* and a greater abundance at the edges of the transects (plots 1 and 2). In the restinga forest, we recognized 47 individuals of *V. bahiana* and a distribution more homogeneous way along the transects. We found an aggregate pattern for the species in the shrub formation and a random pattern in the restinga forest. The different patterns could be explained by differences in luminosity, but they could also be associated with the dispersal of seeds or the presence of fungi of different species. Future studies with spatial distribution in Orchidaceae should be multidisciplinary in order to investigate the main causes of the patterns on local scales. Specifically, understanding the relationships between *Vanilla* species and mycorrhizal fungi may have positive impacts on the cultivation and commercialization of vanilla.

Key words: Brazil; conservation; ecology; microdistribution; orchids; vanilla.

Resumen

DISTRIBUCIÓN ESPACIAL DE *VANILLA BAHIANA* (ORCHIDACEAE) EN DOS FITOFISIONOMIAS DE RESTINGA. ¿EL PATRÓN ESPACIAL VARÍA?— *Vanilla bahiana* es una orquídea hemiepífita restringida a Brasil, extremadamente ornamental, amenazada de extinción y con potencial económico. Se evaluó el patrón de distribución espacial de *V. bahiana* en las fitofisionomías arbustiva y de bosque en un fragmento de llanuras costeras (restinga), en una unidad de conservación en el Noreste de Brasil. Para ello, se utilizó el índice de Morisita, el índice de Morisita estandarizado y el método TTLQV, y se muestrearon 1920 m², a través de la demarcación de seis transectos de 40 × 4 m por fitofisionomía. Cada transecto se subdividió en 10 parcelas de 4 × 4 m. En la formación arbustiva, se observaron 49 individuos de *V. bahiana* y mayor abundancia en los bordes de los transectos (parcelas 1 y 2). En el bosque de restinga se contaron 47 individuos de *V. bahiana*, pero distribuidos de manera más homogénea en los transectos. Se encontró un patrón agregado para la especie en la formación arbustiva y un patrón aleatorio en el bosque de restinga. Los diferentes patrones podrían explicarse por las diferencias de luminosidad, pero también podrían estar asociados con la dispersión de semillas o la presencia de

hongos de diferentes especies. Futuros estudios con distribución espacial de *Orchidaceae* deberían ser pluridisciplinarios con la finalidad de investigar las causas principales de los patrones en escalas locales. Específicamente, comprender las relaciones entre especies de *Vanilla* y los hongos micorrícicos puede generar impactos positivos sobre el cultivo y la comercialización de vainilla.

Palabras clave: Brasil; conservación; ecología; microdistribución; orquídeas; vainilla.

Cómo citar este artículo / Citation

Barberena, F. F. V. A., López Hermoso, E. & Oliveira, M. A. J. de. 2021. Distribución espacial de *Vanilla bahiana* (*Orchidaceae*) en dos fitofisnomías de restinga. ¿El patrón espacial varía? *Collectanea Botanica* 40: e001. <https://doi.org/10.3989/collectbot.2021.v40.001>

Copyright

© 2021 CSIC. This is an open-access article distributed under the terms of the Creative Commons Attribution 4.0 International (CC BY 4.0) License.

INTRODUCCIÓN

Los patrones de distribución espacial de los organismos se pueden estudiar a diferentes niveles, desde el nivel de región biogeográfica hasta el de la población (Hay *et al.*, 2000; Tremblay *et al.*, 2006). La distribución espacial en microescala puede ser aleatoria, regular o agrupada y es determinada por factores abióticos (p. ej. disponibilidad de agua, luz y nutrientes; temperatura y humedad adecuadas) y bióticos (p. ej. competencia y herbivoría), que interactúan entre sí, y son influenciados por la acción antrópica y estocasticidad (Hutchings, 1997). La información sobre patrones espaciales puede contribuir a una mejor comprensión de los procesos de dispersión de especies y recolonización de hábitats, así como para el establecimiento de estrategias de conservación y planes de gestión, especialmente aquellos que involucren la recuperación de áreas degradadas o fragmentos de vegetación (Anjos *et al.*, 2004; Bonet *et al.*, 2005). Se han realizado evaluaciones del patrón de distribución espacial para especies de diferentes familias de angiospermas, helechos y gimnospermas, presentes en dominios fitogeográficos o biomas diversos en diferentes etapas sucesionales (Hay *et al.*, 2000; Anjos *et al.*, 2004; Kanieski *et al.*, 2012; Sousa & Cunha, 2018; Teixeira *et al.*, 2019). En este sentido, las *Orchidaceae* han sido uno de los grupos botánicos más investigados; los estudios se centran en especies terrestres y tipos de vegetación del bosque atlántico, como el bosque caducifolio estacional, el bosque semideciduo estacional y llanuras costeras (restingas) (Budke *et al.*, 2004; Krahl *et al.*, 2010; Carvalho *et al.*, 2012; Souza *et al.*, 2012; Dubbern *et al.*, 2013; Piccoli *et al.*, 2014; Quenzer & Pedroso-de-Moraes, 2014;

Souza-Leal & Pedroso-de-Moraes, 2014; Fajardo *et al.*, 2015; Rahal *et al.*, 2015).

Los mecanismos de dispersión de semillas interfieren primariamente en el patrón espacial y son corresponsables de los niveles de diversidad genética en *Orchidaceae* (Chung & Chung, 1999; Jacquemyn *et al.*, 2007). Sin embargo, otros factores también influyen en la distribución de las poblaciones de orquídeas, como las condiciones de microclima, principalmente humedad relativa, temperatura e intensidad de luz; el paisaje en sí; las características morfológicas de la semilla; los sitios de dispersión de propágulos; y la relación con hongos micorrícicos (Budke *et al.*, 2004; Phillips *et al.*, 2010; Piccoli *et al.*, 2014; Rahal *et al.*, 2015). Las especies de orquídeas son particularmente vulnerables a la extinción, ya que, entre otros factores, con frecuencia tienen poblaciones reducidas, con una distribución restringida, y dependen al menos parcialmente de los hongos, principalmente, con respecto a la germinación y el desarrollo de plántulas (Batty *et al.*, 2001; Barros, 2007; Pandey *et al.*, 2013). Además, están sujetas a colecciones depredadoras por coleccionistas y comerciantes, que alimentan el comercio ilegal activo (Barros *et al.*, 2007; Barberena *et al.*, 2018).

En Brasil, un país megadiverso en especies de plantas, las restingas han sufrido con la retirada clandestina de arena, colección depredadora de especies nativas, deforestación y la expansión inmobiliaria (Britto *et al.*, 1993; Souza *et al.*, 2012). *Vanilla bahiana* Hoehne es una orquídea restringida a Brasil, que presenta un elevado interés ornamental y se encuentra en los dominios fitogeográficos de la Caatinga, Cerrado y el Bosque Atlántico, donde habitan principalmente en las restingas (Ferreira *et al.*, 2017; Barberena *et al.*, 2019; Flora do Brasil,

2020). La especie es indicadora de la etapa avanzada de regeneración en fitofisionomías arbustivas y de bosque de restinga en el estado de Bahía (MMA, 2012).

Recientemente, se ha sugerido el uso de *V. bahiana* en los esfuerzos de mejora genética del género *Vanilla* Mill., ya que la especie es filogenéticamente cercana a *Vanilla planifolia* Jacks. ex Andrews, la vainilla más importante económicamente, y tiene varios atributos ecológicos deseables, como gran cantidad de flores por racimo, extenso período de floración, fructificación durante todo el año y alta resistencia al estrés abiótico (Bouetard *et al.*, 2010; Anjos *et al.*, 2017; Nascimento *et al.*, 2019). Además, *V. bahiana* produce cantidades significativas de vainillina, sustancia extraída de los frutos maduros y que es ampliamente utilizada en la gastronomía mundial e incluso en medicina (Bythrow, 2005; Lopes *et al.*, 2019). Sin embargo, *V. bahiana* ha sido evaluada como en peligro de extinción dado que la mayoría de las poblaciones se encuentran en hábitats muy fragmentados (Ferreira *et al.*, 2017). El conocimiento sobre distribuciones en microescalas y particularidades ecológicas de parientes silvestres de la vainilla es deficiente, incluso sobre *V. bahiana*, y necesario para que futuras acciones de conservación y programas de cultivo sostenible se establezcan de manera más adecuada (Nascimento *et al.*, 2019; Watteyn *et al.*, 2020).

En ese contexto ecológico-conservacionista y considerando también el potencial económico de la especie, el presente estudio tiene como objetivo evaluar el patrón de distribución geográfica de *V. bahiana* en dos fitofisionomías de restinga en una unidad de conservación en el estado de Bahía. En particular, buscamos responder ¿El patrón espacial de una especie varía en fitofisionomías diferentes del mismo tipo de vegetación, en la misma zona?

MATERIAL Y MÉTODOS

Área de estudio

El estudio se realizó en el Área de Protección Ambiental de Lagunas y Dunas de Abaeté (APA Abaeté), que comprende ca. 1800 hectáreas y está ubicado en el municipio de Salvador, Bahía, Brasil

(Diário Oficial do Estado da Bahia, 1987). El clima de la región se clasifica como Af, definido como cálido y húmedo, sin estación seca (Alvares *et al.*, 2013). La temperatura media anual y la precipitación media anual en la región superan los 25°C y 2000 mm, respectivamente, y la humedad relativa varía entre 70-80% durante la mayor parte del año (Viana & Kleinert, 2005). Las elevaciones del terreno no superan los 100 m. El APA Abaeté cubre dos parques municipales, el Parque do Abaeté, con 270 ha, y el Parque Municipal das Dunas, con 290 ha, que es el fragmento de vegetación mejor conservado de la región (Diário Oficial do Município de Salvador, 2011; Fig. 1).

Hasta ahora, las fitofisionomías del APA Abaeté no se han categorizado formalmente, pero las formaciones Arbusto no Inundable (AR) y Bosque de Restinga no Inundable (BR) son fácilmente reconocibles y se han adoptado en el presente estudio. La formación Arbusto no Inundable se encuentra comúnmente en lugares ligeramente más altos, sin inundaciones periódicas o constantes, y consiste en arbustos mezclados con bromelias terrestres y cactus que forman matorrales de diferentes extensiones y alturas, intercalados con extensas áreas abiertas de arena, el principal constituyente del sustrato en estas formaciones. La formación BR también es libre de inundaciones periódicas por la subida del nivel freático o el desborde de lagunas perennes y se puede caracterizar por un dosel de hasta 15 m y una capa evidente de materia orgánica sobre el suelo. *Attalea funifera* Mart. (*Arecaceae*) es una de las especies más características de esta formación. Datos fitofisiográficos adicionales se pueden obtener de Barberena *et al.* (2019).

Breve caracterización morfológica y ecológica de la especie

Vanilla bahiana se identifica fácilmente en la zona por el hábito hemiepífita (germina en el suelo, pero busca un soporte sobre el cual crece y eventualmente pierde el contacto con el suelo), pero también por un conjunto de características morfológicas: entrenudos espaciados (4 cm o más); hojas sésiles y oblongas; sépalos y pétalos verdes; y labelo blanco, entero, con franjas amarillas longitudinales y margen amarillo verdoso a amarillo (Fig. 2). La especie es autocompatible, aunque depende de las abejas del género *Eulaema* Lepeletier,

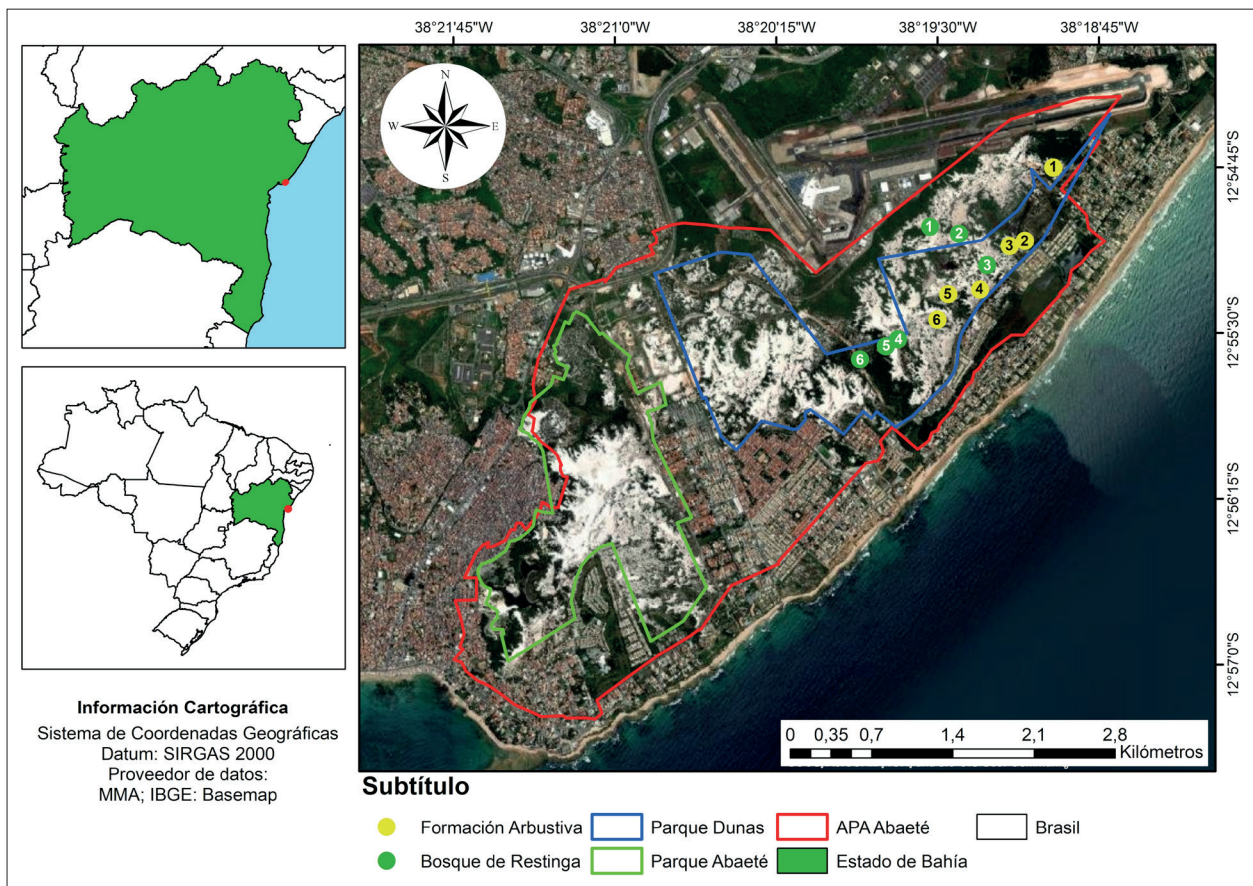


Figura 1. Área de Protección Ambiental de las Lagunas y Dunas de Abaeté, Bahía, Brasil, destacando el Parque Municipal Abaeté y el Parque Municipal Dunas. Los puntos amarillos y los puntos verdes corresponden, respectivamente, a los transectos establecidos en la formación arbustiva y en el bosque de restinga para evaluar la distribución espacial de *V. bahiana* (mapa: José Antônio Lima Rocha Junior).

1841 (*Apidae*, *Euglossinae*) para su polinización y reproducción, y presenta tasas bajas de fructificación en la restinga (Anjos *et al.*, 2017). Los individuos florecen y dan frutos durante la mayor parte del año y muestran un crecimiento exacerbado en la unidad de conservación, llegando a decenas de metros, aunque las partes vegetativas en contacto directo con el suelo y expuestas al sol están claramente dañadas (Anjos *et al.*, 2017; Barberena *et al.*, 2019).

Recolección de datos

Entre noviembre de 2014 y marzo de 2015, dos investigadores cuantificaron y recuantificaron los individuos de *V. bahiana* de forma independiente, para evitar cualquier divergencia numérica (Barberena *et al.*, 2019). Se recolectaron y se herborizaron dos especímenes (Barberena *et al.*

331; Barberena & Aguiar 334) de acuerdo con las técnicas taxonómicas habituales y se depositaron en el herbario ALCB (Peixoto & Maia, 2013). Se muestreó un área total de 1920 m², mediante el establecimiento de doce transectos de 40 × 4 m, seis en la formación de arbustos no inundable y otros seis en la formación de bosque no inundable (Fig. 1). Los transectos fueron implantados en el Parque Municipal das Dunas, la porción más conservada de APA Abaeté, y sus alrededores (Fig. 1), con el fin de minimizar posibles interferencias en el análisis de los resultados, tales como la recolección depredadora de orquídeas y los efectos asociados con la fragmentación de la vegetación. Se utilizaron fragmentos grandes para contener 10 parcelas de 4 × 4 m separados a una distancia mínima de 50 m entre sí, para evitar superposición. Sobre la base de estas premisas, el sistema de selección de las unidades de muestreo fue mixto, con la selección

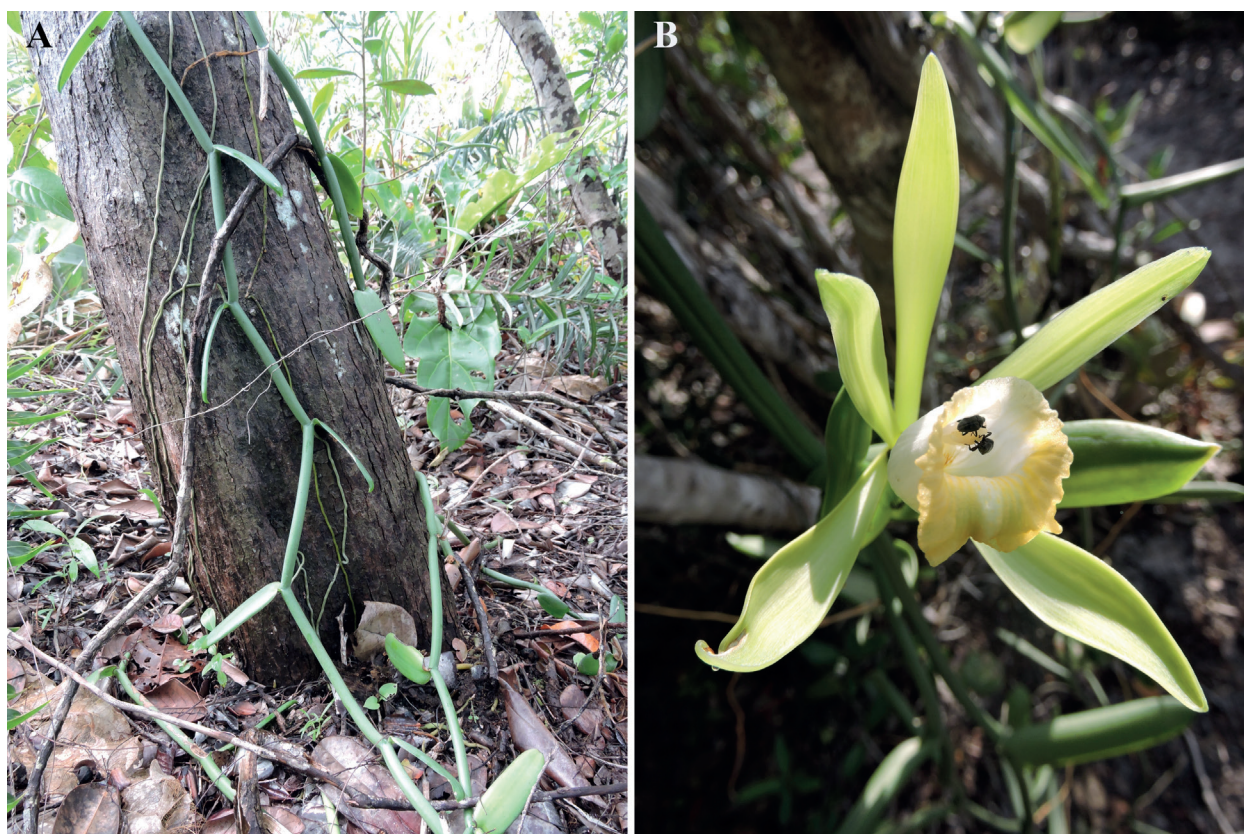


Figura 2. *Vanilla bahiana*: (A), hábito hemiepífito; (B), flor en vista frontal (fotografías: Felipe Fajardo Villela Antolin Barberena).

aleatoria de unidades primarias (transectos) y el establecimiento arbitrario de unidades secundarias (parcelas). Las parcelas se distribuyeron contiguamente, siempre desde el área del borde hacia el interior del fragmento, contemplando un gradiente ambiental (Krahl *et al.*, 2010; Souza-Leal & Pedroso-de-Moraes, 2014). El criterio para la inclusión de individuos en la parcela fue el enraizamiento de la planta en el sitio (Souza *et al.*, 2012), por lo que los individuos que se extienden a más de una parcela se contaron solo una vez. Como *V. bahiana* germina y llega a la edad adulta sin depender de un árbol huésped, no se evaluaron los forófitos sobre los que se apoyaba. Tampoco se verificó la diferenciación entre individuos juveniles y adultos (individuos en edad reproductiva) de *V. bahiana* en APA Lagoas y Dunas do Abaeté, ya que solo los individuos (o partes de ellos) ubicados en áreas de mayor luminosidad, como los bordes de los restos de vegetación, tienden a florecer (Anjos *et al.*, 2017), lo que podría no reflejar la etapa de maduración de los individuos.

Para identificar el patrón de distribución espacial, se aplicó el índice de Morisita (I_m), que es considerado uno de los mejores índices de dispersión y adecuados para el análisis con transectos, y también el índice de Morisita estandarizado (I_p), ya que es relativamente poco influenciado por el número de muestras y tamaño de las unidades de muestreo (Krebs, 2014; Oksanen *et al.*, 2019).

Para el I_m , los valores estadísticamente significativos >1 indican agregación, valores <1 reflejan uniformidad y $I_m = 1$ muestra un patrón aleatorio. La significación estadística se infirió mediante la prueba de χ^2 (Chi cuadrado), con un nivel de significación de 0,05 y los correspondientes grados de libertad ($n-1$). Para obtener el I_p , se calculó previamente el I_m y sus dos valores críticos, el índice de uniformidad (M_u) y el índice de agregación (M_c). Para I_p , los valores entre $-0,5$ y $0,5$ corresponden a una distribución aleatoria de la población, valores menores o iguales que $-0,5$ indican una distribución uniforme y valores mayores

o iguales que 0,5 expresan agregación (con 95% de límites de confianza) (Oksanen *et al.*, 2019).

De forma complementaria y para evitar estimaciones sesgadas, derivadas del uso de índice similares y basados en la independencia de las muestras, también se utilizó el método de varianza móvil entre bloques de parcelas (TTLQV), recomendado para detectar la intensidad del patrón espacial (oscilación de densidad en la muestra) (Dale, 1999). La determinación del patrón de distribución se realizó a través de la interpretación del gráfico generado a partir del cálculo de las varianzas de conjuntos agrupados de cuadrantes adyacentes. Si las varianzas fluctúan, mostrando un pico en un tamaño de bloque (equivalente al radio del tamaño del grupo), el patrón es agregado; si las varianzas estimadas son todas bajas y no fluctúan con el tamaño del bloque, el patrón es uniforme; y si los valores de varianza fluctúan irregularmente, el patrón es aleatorio (Krebs, 2014).

Aunque TTLQV asume la contigüidad de las unidades de muestreo, se realizó un primer análisis relativizando esta premisa, y considerando los transectos de cada fitofisionomía (y sus respectivas parcelas) como contiguos (en la secuencia de transectos 1-6 para cada formación). Se adoptó el límite superior recomendado del tamaño del bloque de $n/_{10}$ (Krebs, 2014). Debido a que los transectos no son realmente muestras independientes de la población, se realizó también un análisis de TTLQV para cada transecto. Sin embargo, adoptamos $n/_{2}$ como el límite superior del tamaño del bloque debido al número reducido de unidades de muestreo.

RESULTADOS

La distribución espacial de *V. bahiana* fue evaluada en dos fitofisionomías de restinga. Se contaron 49 individuos de *V. bahiana* en la formación de arbustos ($8,17 \pm 8,49$ individuos por transecto) y 47 individuos en el bosque de restinga ($7,83 \pm 3,31$ individuos por transecto). En la fitofisionomía de arbusto hubo una mayor variación en la densidad de *V. bahiana* entre los transectos, que fluctuó de 0,01875 individuos/m² a 0,13125 individuos/m² (3 a 21 individuos por transecto), mientras que en la formación de bosque la variación fue menor, de 0,0125 individuos/m² a 0,075 individuos/m² (2 a 12 individuos por transecto). De las 60 parcelas establecidas en la AR, 14 presentaron individuos de *V. bahiana* (23,3% de frecuencia absoluta), con una clara concentración de individuos en el borde de los transectos (parcelas 1 y 2), correspondientes a aproximadamente 82% del total de especímenes reportados para la fitofisionomía. En contraste, no se observaron individuos en las parcelas 8 a 10 en ninguno de los transectos de AR (Fig. 3A). En la formación de BR, los individuos se encontraron en 34 parcelas (frecuencia absoluta del 56,6%), con una distribución más homogénea, habitando tanto parcelas en los bordes como en el interior de los transectos (Fig. 3B).

La varianza y la abundancia observadas resultaron en un patrón de distribución agregada para *V. bahiana* en la formación de AR y un patrón aleatorio en BR. Para la formación de AR, se encontró $IM = 1,82$, con un estadístico de contraste $\chi^2 = 44,18$, muy

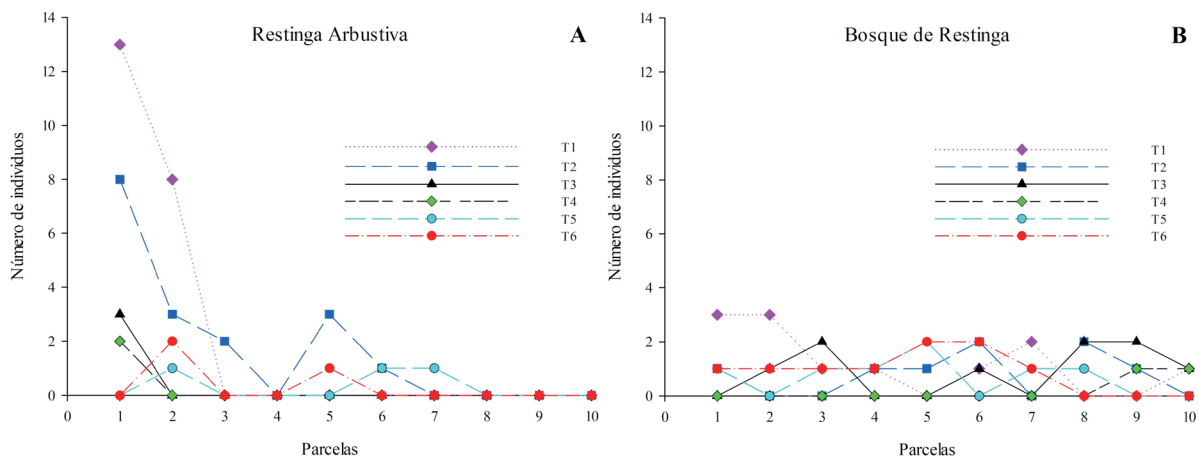


Figura 3. Abundancia de *Vanilla bahiana* por parcelas en el Parque Municipal Abaeté y sus alrededores, Bahía, Brasil: (A), en la formación arbustiva; (B), en el bosque de restinga.

por encima del valor tabulado de 11,07. También se obtuvieron $\mu = 0,91$, $M_c = 1,16$ e $I_p = 0,57$. El valor de I_m fue superior a 1 y el valor de I_p fue superior a 0,5, resultados que indican distribución agregada. En la formación de BR, se obtuvo $IM = 1,04$. Sin embargo, el estadístico de contraste no difiere de lo esperado al azar, y, por lo tanto, la distribución de los individuos de *V. bahiana* en BR corresponde a un patrón aleatorio. Esta inferencia fue confirmada a través del I_p . Para la formación de BR, se encontraron $\mu = 0,91$, $M_c = 1,17$ e $I_p = 0,13$.

Los resultados de TTLQV para transectos contiguos en la AR permitieron resaltar la gran oscilación en la varianza (valores de 2 a 3,9) en relación con los tamaños de bloque adoptados, con todos los valores por encima del promedio de 0,82, y un pico muy evidente en el tamaño de bloque 2 y otro pico menos patente en el tamaño de bloque 5, que son indicativos de agregación (Fig. 4). Para la formación de BR se obtuvieron valores de varianza menos discrepantes, de 0,45 a 0,78, e iguales o cercanos al promedio (0,78), sin la formación de picos, correspondiendo a una distribución aleatoria (Fig. 4).

A su vez, el análisis de los resultados de TTLQV por transecto permitió detectar patrones distintos dentro de la formación de arbustos. Hubo una agregación clara en los transectos 1 y 2, representada por una alta varianza (muy por encima del promedio para todos los tamaños de bloque) y picos muy claros, especialmente para los tamaños de bloque 4 y 5. Sin embargo, en los transectos 3 a 6 no se observaron picos y los valores de varianza en relación

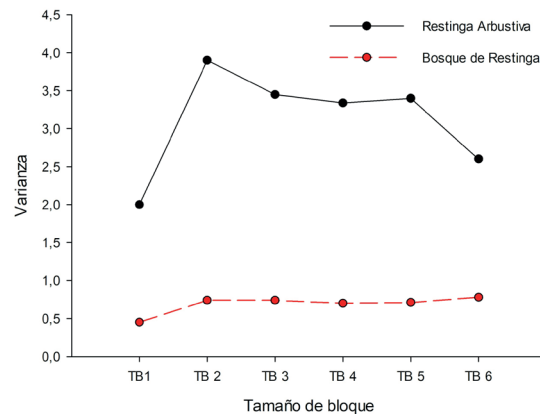


Figura 4. Análisis de la estructura espacial de *Vanilla bahiana* en el Parque Municipal Abaeté y alrededores, Bahía, Brasil, según el método TTLQV y considerando los transectos de cada fitofisionomía como contiguos: línea negra continua, en la formación arbustiva; línea roja discontinua, en el bosque de restinga.

con los tamaños de los bloques variaron poco, no excediendo de 0,9, y permanecieron cerca de los respectivos promedios de los transectos (Fig. 5A). Así, es claro que el patrón agregado observado en la formación arbustiva es el resultado de la mayor abundancia y distribución de individuos en los transectos 1 y 2. Para la formación del bosque de restinga, sin embargo, se observaron patrones similares para todos los transectos, marcados por la fluctuación poco acentuada e irregular de los valores de varianza, característica de la distribución aleatoria (Fig. 5B).

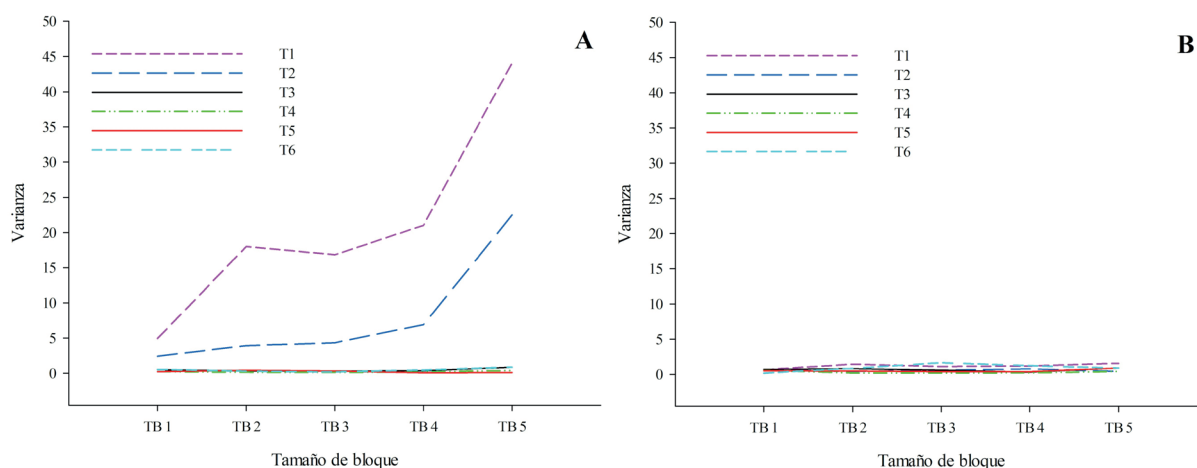


Figura 5. Análisis de la estructura espacial de *Vanilla bahiana* en el Parque Municipal Abaeté y alrededores, Bahía, Brasil, según el método TTLQV y considerando los transectos de cada fitofisionomía como unidades muestrales no contiguas: (A), en la formación arbustiva; (B), en el bosque de restinga.

DISCUSIÓN

Se encontró que el patrón de distribución espacial de una especie de orquídea puede variar en diferentes fitofisiognomías en la misma área. En la formación de arbustos, verificamos el patrón agregado para *V. bahiana*, pero en el bosque de restinga encontramos el patrón aleatorio. Dichos patrones fueron los mismos para los tres índices empleados. Lima-Ribeiro & Prado (2006) demostraron para especies de *Annonaceae* y *Asteraceae* que la adopción de diferentes métodos (sea los que utilizan el número de individuos por parcela o aquellos que estiman la varianza entre diferentes combinaciones de parcelas) para el análisis del grado de agrupamiento de una población no resulta en patrones espaciales distintos. Por lo tanto, los resultados encontrados en el presente estudio pueden considerarse consistentes. Además, varios autores han observado fluctuaciones (aumento o disminución) en los valores de I_m al cambiar el tamaño de las parcelas de ocurrencia de orquídeas terrestres, tanto para individuos inmaduros (que no muestran evidencia de actividad reproductiva durante el período de observación) como maduros (que muestran evidencia reproductiva), pero siempre sin alteración del patrón observado (Budke *et al.*, 2004; Piccoli *et al.*, 2014; Souza-Leal & Pedroso-de-Moraes, 2014; Pedroso-de-Moraes & Souza-Leal, 2015).

El patrón agregado encontrado para *V. bahiana* en la formación AR es repetitivo en *Orchidaceae* en el Neotrópico y se observa tanto en individuos inmaduros como en maduros de la misma especie y también en áreas de muestreo de diferentes tamaños (p. ej. Brudke *et al.*, 2004; Otero *et al.*, 2007a; Carvalho *et al.*, 2012; Souza-Leal & Pedroso-de-Moraes, 2014; Rahal *et al.*, 2015). El patrón agregado se encontró para varias orquídeas terrestres en los tipos de vegetación del bosque atlántico, incluidas las formaciones de arbustos y bosques de restinga (Krahl *et al.*, 2010; Souza *et al.*, 2012). Adicionalmente, Carvalho *et al.* (2012) también reconocieron el patrón agregado para *V. bahiana* en un fragmento de Caatinga en el estado de Bahía, aunque el número de individuos observados fue bajo ($n = 10$).

La agrupación es favorecida por la presencia de uno o más recursos favorables para el desarrollo de los individuos y la restinga es un tipo de vegetación heterogéneo con parches apropiados (vegetación) y no apropiados (arena desnuda) para la ocurrencia

de la especie. Del mismo modo, principalmente en la formación arbustiva, observamos parcelas con agrupación de individuos de *V. bahiana* (ocho o trece) y otras con pocos individuos (uno o dos) o incluso deshabitadas, ya que pueden constituir manchas desfavorables, proporcionando un equilibrio entre la colonización de hábitats disponibles y extinción de subpoblaciones locales (Tremblay *et al.*, 2006).

Uno de los requisitos para la germinación en *Orchidaceae* está estrictamente relacionado con la formación de asociaciones simbióticas con hongos micorrícicos (predominantemente especies de Basidiomycota) desde el comienzo de su ciclo de vida (Feuerherdt *et al.*, 2005; Dearnaley, 2007). Porrás-Alfaro & Bayman (2007) demostraron que el género *Vanilla* es generalista para hongos micorrícicos y que los hongos asociados con la germinación en *Vanilla* son especies diferentes de las que ocurren en otras etapas del ciclo de vida de las orquídeas de este género. Estos autores también observaron que la presencia de hongos micorrícicos en las raíces de especies de vainilla en el suelo es mayor que en las raíces en la corteza de los árboles y que el género *Xenasma* Donk (*Ceratobasidium* D. P. Rogers) es el más común en raíces en el suelo y el único en promocionar la germinación de semillas de vainilla *in vitro*. En el suelo y en los forófitos, los hongos micorrícicos también tienen una distribución agregada y, aunque tienen una distribución independiente de la presencia de orquídeas (Feuerherdt *et al.*, 2005; McCormick & Jacquemyn, 2013), se encuentran poblaciones más grandes de hongos cerca de tales plantas (Perkins & McGee, 1995; Batty *et al.*, 2001; Diez, 2007). Como el suelo es heterogéneo en ambientes forestales se supone que la disponibilidad de sustrato para hongos también varía a microescala (Diez, 2007). Por lo tanto, la disponibilidad de hongos compatibles es un factor determinante para la presencia, abundancia y distribución de orquídeas en un determinado lugar. Este aspecto podría explicar la variación entre los patrones de distribución de *V. bahiana* en las dos formaciones de vegetación.

Las especies de *Vanilla* poseen semillas recalcitrantes y crustosas con endospermo, y posible dispersión zoocórica; abejas, murciélagos frugívoros y aves son sugeridos como agentes dispersantes de semillas en el género, además del viento asociado a la gravedad (Cameron & Chase, 1998; Householder *et*

al., 2010; Soto-Arenas & Dressler, 2010). Aunque se produce la maduración del fruto de *V. bahiana* en la APA Abaeté (Anjos *et al.*, 2017; Nascimento *et al.*, 2019), no se observan plántulas y la forma de dispersión de semillas en *V. bahiana* sigue siendo desconocida. Contrariamente a la percepción común, la dispersión de semillas de orquídeas por el viento ocurre en distancias cortas de menos de 10 metros (Murren & Ellison, 1998; Chung *et al.*, 2004). Además, la dispersión de semillas por el viento a partir de áreas abiertas hacia áreas de vegetación más cerradas puede ser difícil (Azevedo *et al.*, 2007), como a partir de la formación arbustiva, y puede contribuir a generar el patrón aleatorio observado en los bosques de restinga. Igualmente, la dispersión de semillas por animales en la formación de BR puede ser ineficiente para la formación de nuevos rodales de individuos, ya que la circulación de dispersores en sitios más cerrados es más difícil.

Además de la dispersión de semillas y de las relaciones micorrícicas, otro factor que probablemente interfiere con la distribución de *V. bahiana* en la restinga es la luminosidad. Los hongos micorrícicos son más eficientes en la colonización cuando son expuestos a alta intensidad de luz (igual o mayor a $600 \mu\text{mol m}^{-2}\text{s}^{-1}$; Moratelli *et al.*, 2007), lo que, a su vez, podría explicar las distintas microdistribuciones de *V. bahiana* en las dos fitofisionomías. En la formación AR, se encontró un mayor número de individuos en los bordes de los transectos (parcelas 1 y 2), una región de luminosidad más intensa, con menor cobertura vegetal, mientras que, en BR, no se observó una mayor abundancia en las parcelas fronterizas o interiores (Fig. 3). El dosel heterogéneo de AR proporcionaría una mayor luminosidad en algunas parcelas, posiblemente cerca del óptimo para la eficiencia de la colonización por hongos. Aunque no se obtuvieron los datos abióticos para cada parcela, la mayor presencia de individuos en las parcelas de borde asume que la luz (y posiblemente la humedad) pueden explicar la distribución en puntos de *V. bahiana* en la fitofisionomía de arbustos. En contraste, el dosel homogéneo de BR resultaría en una menor penetración de luz y diferencias de luz menos significativas entre las parcelas, haciendo que los microclimas en esta fitofisionomía sean similares.

El patrón de distribución espacial en *Orchidaceae* cambia según las etapas ontogenéticas, pasando de agregado a aleatorio o uniforme, bajo una mayor

influencia de las interacciones bióticas, como la competencia inter e intraespecífica, herbívoros y patógenos, y con el reclutamiento a una distancia más espaciada de la planta madre (Souza *et al.*, 2012). Por lo tanto, los diferentes patrones encontrados para *V. bahiana* podrían explicarse por diferencias de luminosidad en las fitofisionomías, estar relacionados con agentes dispersantes de semillas o con la presencia de individuos de orquídeas en diferentes etapas del ciclo de vida, influenciados por la presencia de hongos de diferentes especies. Así, los individuos de *V. bahiana* de las formaciones forestales pueden estar en una etapa más avanzada de desarrollo que los individuos de las formaciones de arbustos, presentando un patrón aleatorio, resultante de la mayor influencia de las interacciones bióticas y reflejando una homogeneidad ambiental.

Independientemente de los factores responsables de estos patrones, nuestros hallazgos permitieron definir áreas de mayor y menor densidad poblacional y detectar discontinuidades en la distribución a pequeña escala de *V. bahiana*, lo que nos permitirá adoptar estrategias de refuerzo de la población más detalladas para la especie en la APA Abaeté y posiblemente extrapolarlas a áreas de restinga adyacentes.

CONSIDERACIONES FINALES

Varios autores indican que el patrón de distribución espacial en *Orchidaceae* se relaciona primariamente con la distribución y abundancia de hongos micorrícicos, aunque la distribución de orquídeas también pueda ser determinada por factores adicionales (Feuerherdt *et al.*, 2005; Otero *et al.*, 2007b; Waterman & Bidartondo, 2008; McCormick & Jacquemyn, 2013). De manera similar a lo verificado para las orquídeas terrestres, la especificidad de las orquídeas epífitas por ciertos forófitos puede ser un reflejo de la asociación entre hongos y especies arbóreas (Otero *et al.*, 2007a; Gowland *et al.*, 2011) y, por lo tanto, la distribución del hongo sería el factor limitante para la distribución de las orquídeas epífitas y no el forófito en sí. A su vez, la distribución y abundancia de hongos micorrícicos también puede depender de factores bióticos y abióticos, incluyendo variaciones en microescala en las condiciones edáficas o de sustrato, lo que hace que la comprensión de las causas de los patrones espaciales de las

orquídeas sea aún más compleja (Osorio-Gil *et al.*, 2008; McCormick & Jacquemyn, 2013). Ciertamente hay mucho que conocer sobre la actividad de forrajeo del hongo en habitats naturales y sobre métodos de almacenamiento y cultivo de hongos micorrícicos, así como sobre los transportadores de nutrientes y genes relacionados con el mantenimiento de la asociación simbiótica (Batty *et al.*, 2001; Dearnaley, 2007).

Bajo este sesgo, los estudios futuros con distribución espacial en *Orchidaceae* en microescalas deberían ser pluridisciplinarios, centrados en la investigación de las causas de los patrones y desarrollados en línea con los estudios de la distribución de los hongos micorrícicos, ya que estos podrían tener influencia directa en la comprensión de la biología, ecología, estructura genética y acciones de conservación o restauración que involucren las orquídeas, siendo especialmente importante para especies raras, amenazadas de extinción o endémicas como *V. bahiana*. Específicamente, comprender las relaciones entre especies de *Vanilla* y los hongos micorrícicos puede generar impactos positivos sobre el cultivo y la comercialización de vainilla.

AGRADECIMIENTOS

Agradecemos al Sr. J. Santana, gerente del Parque Municipal das Dunas, por la autorización otorgada para realizar este estudio, y a J. A. Lima Rocha Junior, por la elaboración del mapa y de los gráficos.

REFERENCIAS

- Alvares, C. A., Stape, J. L., Sentelhas, P. C., Gonçalves, J. L. M. & Sparovek, G. 2013. Köppen's climate classification map for Brazil. *Meteorologische Zeitschrift* 22: 711–728. <https://doi.org/10.1127/0941-2948/2013/0507>
- Anjos, A., Mazza, M. C. M., Santos, A. C. M. C. & Delfini, L. T. 2004. Análise do padrão de distribuição espacial da araucária (*Araucaria angustifolia*) em algumas áreas no estado do Paraná, utilizando a função K de Ripley. *Scientia Forestalis* 66: 38–45.
- Anjos, A. M., Barberena, F. F. V. A. & Pigozzo, C. M. 2017. Biología reproductiva de *Vanilla bahiana* Hoehne (Orchidaceae). *Orquidário* 30: 67–79.
- Azevedo, M. T. A., Borba, E. L., Semir, J. & Solferini, V. N. 2007. High genetic variability in Neotropical myophilous orchids. *Botanical Journal of the Linnean Society* 153: 33–40. <https://doi.org/10.1111/j.1095-8339.2007.00589.x>
- Barberena, F. F. V. A., Baumgratz, J. F. A. & Barros, F. 2018. Ecological data for an orchid diversity hotspot show that the subtribe Laeliinae may be endangered in the Brazilian Atlantic Forest. *Nordic Journal of Botany* 36: e01728. <https://doi.org/10.1111/njb.01728>
- Barberena, F. F. V. A., Sousa, T. S. & Rocha Junior, J. A. L. 2019. Mapping threats to the orchid populations in an environmental protection area in Bahia, Northeast Brazil. *Oecologia Australis* 23: 346–356. <https://doi.org/10.4257/oeco.2019.2302.12>
- Barros, F. 2007. A família Orchidaceae na Flora do Estado de São Paulo e suas espécies ameaçadas. In: Mamede, M. C. H., Souza, V. C., Prado, J., Wanderley, M. G. L., Barros, F. & Rando, J. G. (Eds.), *Livro vermelho das espécies vegetais ameaçadas do estado de São Paulo*. Instituto de Botânica, São Paulo: 47–52.
- Batty, A. L., Dixon, K. W. & Sivasithamparam, K. 2001. Constraints to symbiotic germination of terrestrial orchid seed in a Mediterranean bushland. *New Phytologist* 152: 511–520. <https://doi.org/10.1046/j.0028-646X.2001.00277.x>
- Bonet, A., Gras, M. J. & Raventós, J. 2005. Análisis de los patrones espaciales de distribución de *Vella lucentina* M. B. Crespo para la selección de áreas de la Red de Microrreservas de Flora de la Comunidad Valenciana. *Mediterránea: Serie de Estudios Biológicos* 18: 8–43.
- Bouetard, A., Lefeuvre, P., Gigant, R., Bory, S., Pignal, M., Besse, P. & Grisoni, M. 2010. Evidence of transoceanic dispersion of the genus *Vanilla* based on plastid DNA. *Molecular Phylogenetics and Evolution* 55: 621–630. <https://doi.org/10.1016/j.ympev.2010.01.021>
- Britto, I. C., Queiroz, L. P., Guedes, M. L. S., Oliveira, N. C. & Silva, L. B. 1993. Flora Fanerogâmica das Dunas e Lagoas do Abaeté, Salvador, Bahia. *Sitientibus* 11: 31–46.
- Budke, J. C., Giehl, L. H., Athayde, E. A. & Záchial, R. A. 2004. Distribuição espacial de *Mesadenella cuspidata* (Lindl.) Garay (Orchidaceae) em uma floresta ribeirinha em Santa Maria, RS, Brasil. *Acta Botanica Brasilica* 18: 31–35. <https://doi.org/10.1590/S0102-33062004000100004>
- Bythrow, J. D. 2005. *Vanilla* as a medicinal plant. *Seminars in Integrative Medicine* 3: 129–131. <https://doi.org/10.1016/j.sigm.2006.03.001>
- Cameron, K. M. & Chase, M. W. 1998. Seed morphology of vanilloid orchids (Vanilloideae: Orchidaceae). *Lindleyana* 13: 148–169.
- Carvalho, D. N., Berg, C. van den & Pigozzo, C. M. 2012. Floristic and spatial distribution of Orchidaceae species in the Serra do Mucambo, Conceição do Coité, Bahia, Brazil. *Brazilian Journal of Ecology* 14: 66–73.
- Chung, M. Y. & Chung, M. G. 1999. Allozyme diversity and population structure in Korean populations of *Cymbidium goeringii* (Orchidaceae). *Journal of Plant Research* 112: 139–144. <https://doi.org/10.1007/PL00013868>
- Chung, M. Y., Nason, J. D. & Chung, M. G. 2004. Spatial genetic structure in populations of the terrestrial orchid *Cephalanthera longibracteata* (Orchidaceae). *American Journal of Botany* 91: 52–57. <https://doi.org/10.3732/ajb.91.1.52>
- Dale, M. R. T. 1999. *Spatial pattern analysis in plant ecology*. Cambridge University Press, Cambridge. <https://doi.org/10.1017/CBO9780511612589>
- Dearnaley, J. D. W. 2007. Further advances in orchid mycorrhizal research. *Mycorrhiza* 17: 475–486. <https://doi.org/10.1007/s00572-007-0138-1>
- Diário Oficial do Estado da Bahia 1987. *Decreto nº 351, de 22 de setembro de 1987*. Retrieved April 29, 2020, from http://www.icmbio.gov.br/cepsul/images/stories/legislacao/Decretos/1987/dec_ba_351_1987_uc_criaapa_lagoas_dunasabaete_salvador_ba_altrd_dec_2540_1993_res_cepram_3023_2002.pdf/

- Diário Oficial do Município de Salvador 2011. *Decreto nº 22.507, de 22 de dezembro de 2011*. Retrieved April 7, 2020, from <https://leismunicipais.com.br/a/ba/s/salvador/decreto/2011/2250/22507/decreton-22507-2011-delimita-e-implanta-o-parquedas-dunas-amplia-o-parque-do-abate-e-daoutras-providencias>
- Diez, J. M. 2007. Hierarchical patterns of symbiotic orchid germination linked to adult proximity and environmental gradients. *Journal of Ecology* 95: 159–170. <https://doi.org/10.1111/j.1365-2745.2006.01194.x>
- Dubbern, C. A., Leal, T. S. & Pedroso-de-Moraes, C. 2013. Distribuição espacial de *Oeceoclades maculata* Lindl. (Orchidaceae) em fragmento florestal estacional semidecidual da fazenda Santa Tereza, Cordeirópolis, SP, Brasil. *Natureza on line* 11: 29–32.
- Fajardo, C. G., Costa, R. A., Vieira, F. A. & Molina, W. F. 2015. Distribuição espacial de *Cattleya granulosa*: uma orquídea ameaçada de extinção. *Floresta e Ambiente* 22: 164–170. <https://doi.org/10.1590/2179-8087.073714>
- Ferreira, A. W. C., Oliveira, M. S., Silva, E. O., Campos, D. S., Pansarin, E. R. & Guarçoni, E. A. E. 2017. *Vanilla bahiana* Hoehne and *Vanilla pompona* Schiede (Orchidaceae, Vanilloideae): two new records from Maranhão state, Brazil. *Check List* 13: 1131–1137. <https://doi.org/10.15560/13.6.1131>
- Feuerherdt, L., Petit, S. & Jusaitis, M. 2005. Distribution of mycorrhizal fungus associated with the endangered pink-lipped spider orchid (*Arachmorchis* (syn. *Caladenia*) *behrii*) at Warren Conservation Park in South Australia. *New Zealand Journal of Botany* 43: 367–371. <https://doi.org/10.1080/0028825X.2005.9512961>
- Flora do Brasil 2020. *Vanilla bahiana*. Jardim Botânico do Rio de Janeiro, Rio de Janeiro. Retrieved April 29, 2020, from <http://floradobrasil.jbrj.gov.br/reflora/floradobrasil/FB12349>
- Gowland, K. M., Wood, J., Clements, M. A. & Nicotra, A. B. 2011. Significant phorophyte (substrate) bias is not explained by fitness benefits in three epiphytic orchid species. *American Journal of Botany* 98: 197–206. <https://doi.org/10.3732/ajb.1000241>
- Hay, J. D., Bizerril, M. X., Calouro, A. M., Costa, E. M. N., Ferreira, A. A., Gastal, M. L. A., Goes Junior, C. D., Manzan, D. J., Martins, C. R., Monteiro, J. M. G., Oliveira, S. A., Rodrigues, M. C. M., Seyffarth, J. A. S. & Walter, B. M. T. 2000. Comparação do padrão da distribuição espacial em escalas diferentes de espécies nativas do cerrado, em Brasília, DF. *Revista Brasileira de Botânica* 23: 341–347. <https://doi.org/10.1590/S0100-84042000000300008>
- Householder, E., Janovec, J., Mozambique, A. B., Maceda, J. H., Wells, J. & Valega, R. 2010. Diversity, natural history, and conservation of *Vanilla* (Orchidaceae) in Amazonian wetlands of Madre de Dios, Peru. *Botanical Research Institute of Texas* 4: 227–243.
- Hutchings, M. J. 1997. The structure of plant populations. In: Crawley, M. J. (Ed.), *Plant ecology*. Blackwell Scientific Publications, Oxford: 325–358. <https://doi.org/10.1002/9781144431364.ch11>
- Jacquemyn, H., Brys, R., Vandepitte, K., Honnay, O., Roldán-Ruiz, I. & Wiegand, T. 2007. A spatially explicit analysis of seedling recruitment in the terrestrial orchid *Orchis purpurea*. *New Phytologist* 176: 448–459. <https://doi.org/10.1111/j.1469-8137.2007.02179.x>
- Kanieski, M. R., Longhi, S. L., Narvaes, I. S., Soares, P. R. C., Longhi-Santos, T. & Callegaro, R. M. 2012. Diversidade e padrões de distribuição espacial de espécies no estágio de regeneração natural em São Francisco de Paula, RS, Brasil. *Floresta* 42: 509–518. <https://doi.org/10.5380/rf.v42i3.25037>
- Krahl, A. H., Souza, G. R., Boldrini, R. F., Carneiro, B. M., Duca, C. & Azevedo-Júnior, R. R. 2010. Padrão espacial de *Eltroplectris triloba* (Lindl.) Pabst (Orchidaceae, Spiranthinae) em uma formação florestal de restinga no sudeste do Brasil. *Orquidário* 24: 117–123.
- Krebs, C. J. 2014. *Ecological methodology*. Benjamin Cummings, San Francisco.
- Lima-Ribeiro, M. S. & Prado, E. C. 2006. Métodos estatísticos e estrutura espacial de populações: uma análise comparativa. *Acta Scientiarum. Technology* 28: 219–224. <https://doi.org/10.4025/actascitechnol.v28i2.1197>
- Lopes, E. M., Linhares, R. G., Pires, L. O., Castro, R. N., Souza, G. H. M. F., Koblitz, M. G. B., Cameron, L. C. & Macedo, A. F. 2019. *Vanilla bahiana*, a contribution from the Atlantic Forest biodiversity for the production of vanilla: A proteomic approach through high-definition nanoLC/MS. *Food Research International* 120: 148–156. <https://doi.org/10.1016/j.foodres.2019.02.038>
- McCormick, M. K. & Jacquemyn, H. 2013. What constrains the distribution of orchid populations? *New Phytologist* 202: 392–400. <https://doi.org/10.1111/nph.12639>
- Moratelli, E. M., Costa, M. D., Lovato, P. E., Santos, M. & Paulilo, M. T. S. 2007. Efeito da disponibilidade de água e de luz na colonização micorrízica e no crescimento de *Tabebuia avellanadae* Lorentz ex Griseb. (Bignoniaceae). *Revista Árvore* 31: 555–566. <https://doi.org/10.1590/S0100-67622007000300021>
- MMA [Ministério do Meio Ambiente do Brasil] 2012. *Resolução Conama nº 437, de 30 de dezembro de 2011*. Retrieved April 30, 2020, from <http://www.mma.gov.br/port/conama/res/res12/Resol437.pdf>
- Murren, C. J. & Ellison, A. M. 1998. Seed dispersal characteristics of *Brassavola nodosa* (Orchidaceae). *American Journal of Botany* 85: 675–680. <https://doi.org/10.2307/2446537>
- Nascimento, T. A., Furtado, M. S. C., Pereira, W. C. & Barberena, F. F. V. A. 2019. *Vanilla bahiana* Hoehne (Orchidaceae): studies on fruit development and new perspectives into crop improvement for the *Vanilla planifolia* group. *Biota Neotropica* 19: e20180696. <https://doi.org/10.1590/1676-0611-bn-2018-0696>
- Oksanen, J., Blanchet, F. G., Friendly, M., Kindt, R., Legendre, P., McGinn, D., Minchin, P. R., O'Hara, R. B., Simpson, G. L., Solymos, P., Stevens, M. H. H., Szoecs, E. & Wagner, H. 2019. Vegan: Community Ecology Package. R package version 2.5-6. Retrieved November 3, 2020, from <https://cran.r-project.org/web/packages/vegan/index.html>
- Osorio-Gil, E. M., Forero-Montaña, J. & Otero, J. T. 2008. Variation in mycorrhizal infection of the epiphytic orchid *Ionopsis utricularioides* (Orchidiaceae) on different substrata. *Caribbean Journal of Science* 44: 130–132. <https://doi.org/10.18475/cjos.v44i1.a15>
- Otero, J. T., Aragón, S. & Ackerman, J. D. 2007a. Site variation in spatial aggregation and phorophyte preference in *Psychilis monensis* (Orchidaceae). *Biotropica* 39: 227–231. <https://doi.org/10.1111/j.1744-7429.2006.00258.x>
- Otero, J. T., Flanagan, N. S., Herre, E. A., Ackerman, J. D. & Bayman, P. 2007b. Widespread mycorrhizal specificity correlates to mycorrhizal function in the Neotropical, epiphytic orchid *Ionopsis utricularioides* (Orchidaceae). *American Journal of Botany* 94: 1944–1950. <https://doi.org/10.3732/ajb.94.12.1944>

- Pandey, M., Sharma, J., Donald, L. T. & Yadon, V. L. 2013. A narrowly endemic photosynthetic orchid is non-specific in its mycorrhizal associations. *Molecular Ecology* 22: 2341–2354. <https://doi.org/10.1111/mec.12249>
- Pedroso-de-Moraes, C. & Souza-Leal, T. 2015. *Habenaria repens*: distribuição espacial e correlação com fatores abióticos de uma orquídea emergente invasora em fragmento mesófilo brasileiro. *Revista em Agronegócio e Meio Ambiente* 8: 111–136. <https://doi.org/10.17765/2176-9168.2015v8nEd.esp.p111-136>
- Peixoto, A. L. & Maia, L. C. 2013. *Manual de procedimentos para herbários*. Editora Universitária UFPE, Recife.
- Perkins, A. J. & McGee, P. A. 1995. Distribution of the orchid mycorrhizal fungus, *Rhizoctonia solani*, in relation to its host, *Pterostylis acuminata*, in the field. *Australian Journal of Botany* 43: 565–575. <https://doi.org/10.1071/BT9950565>
- Phillips, R. D., Brown, A. P., Dixon, K. W. & Hopper, S. D. 2010. Orchid biogeography and factors associated with rarity in a biodiversity hotspot, the Southwest Australian Floristic Region. *Journal of Biogeography* 38: 487–501. <https://doi.org/10.1111/j.1365-2699.2010.02413.x>
- Piccoli, M. C. A., Souza-Leal, T. de & Pedroso-de-Moraes, C. 2014. Distribuição espacial de *Sacoila lanceolata* (Aubl.) Garay (Orchidaceae) em fragmento mesófilo de Pirassununga, São Paulo, Brasil. *Nucleus* 11: 115–130. <https://doi.org/10.3738/1982.2278.937>
- Porras-Alfaro, A. & Bayman, P. 2007. Mycorrhizal fungi of *Vanilla*: diversity, specificity and effects on seed germination and plant growth. *Mycologia* 99: 510–525. <https://doi.org/10.3852/mycologia.99.4.510>
- Quenzer, F. C. L. & Pedroso-de-Moraes, C. 2014. Distribuição espacial de *Oeceoclades maculata* Lindl. em fragmento florestal estacional semidecidual do “Sítio João XXIII”, Pirassununga, SP, Brasil. *Natureza on line* 12: 160–163.
- Rahal, M. H., Souza-Leal, T. & Pedroso-de-Moraes, C. 2015. Ecologia e distribuição espacial de orquídeas terrícolas em floresta estacional semidecidual do município de Araras, São Paulo, Brasil. *Iheringia* 70: 217–228.
- Soto-Arenas, M. A. & Dressler, R. L. 2010. A revision of the Mexican and Central American species of *Vanilla* Plumier ex Miller with a characterization of their ITS region of the nuclear ribosomal DNA. *Lankesteriana* 9: 285–354.
- Sousa, D. G. & Cunha, H. F. 2018. Population structure, spatial distribution and phenology of *Anacardium humile* A. St.-Hil. (Anacardiaceae) in cerrado stricto sensu. *Hoehnea* 45: 450–467. <https://doi.org/10.1590/2236-8906-81/2017>
- Souza, G. R., Krahl, A. H. & Silva, A. G. 2012. Population structure and spatial pattern of *Catasetum discolor* (Lindl.) Lindl. (Orchidaceae) in a sandy coastal plain southeastern Brazil. *Natureza on line* 10: 105–110.
- Souza-Leal, T. & Pedroso-de-Moraes, C. 2014. Fenologia reprodutiva e distribuição espacial de *Oeceoclades maculata* (Lindl.) Lindl. (Orchidaceae) em Cerrado do município de Mogi Guaçu, São Paulo, Brasil. *Iheringia* 69: 405–416.
- Teixeira, N. D. A., Marimon, B. S., Elias, F. & Marimon-Junior, B. H. 2019. Padrões espaciais de samambaias em floresta estacional perenifolia na transição Amazônia-Cerrado. *Rodriguésia* 70: e02572016. <https://doi.org/10.1590/2175-7860201970011>
- Tremblay, R. L., Meléndez-Ackerman, E. & Kapan, D. 2006. Do epiphytic orchids behave as metapopulations? Evidence from colonization, extinction rates and asynchronous population dynamics. *Biological Conservation* 129: 70–81. <https://doi.org/10.1016/j.biocon.2005.11.017>
- Viana, B. F. & Kleinert, A. M. P. 2005. A community of flower-visiting bees (Hymenoptera: Apoidea) in the coastal sand dunes of Northeastern Brazil. *Biota Neotropica* 5: 1–13. <https://doi.org/10.1590/S1676-06032005000300005>
- Waterman, R. J. & Bidartondo, M. I. 2008. Deception above, deception below: linking pollination and mycorrhizal biology of orchids. *Journal of Experimental Botany* 59: 1085–1096. <https://doi.org/10.1093/jxb/erm366>
- Watteyn, C., Fremout, T., Karremans, A. P., Pillco-Huarcaya, R., Azofeifa-Bolaños, J. B., Reubens, B. & Muys, B. 2020. *Vanilla* distribution modeling for conservation and sustainable cultivation in a joint land sparing/sharing concept. *Agroecosystems* 11: e03056. <https://doi.org/10.1002/ecs2.3056>