UNIVERSIDADE FEDERAL DE SÃO CARLOS CENTRO DE CIÊNCIAS BIOLÓGICAS E DA SAÚDE PROGRAMA DE PÓS-GRADUAÇÃO EM ECOLOGIA E RECURSOS NATURAIS

CAIK FIRMINO DA COSTA

UMA REVISÃO SOBRE OS ESTUDOS DE DIETA DE AVES BRASILEIRAS

SÃO CARLOS - SP

Caik Firmino da Costa

UMA REVISÃO SOBRE OS ESTUDOS DE DIETA DE AVES BRASILEIRAS

Dissertação apresentada ao Programa de Pós-Graduação em Ecologia e Recursos Naturais da Universidade Federal de São Carlos, para obtenção do título de mestre em Ecologia e Recursos Naturais.

Área de concentração: Ecologia e Recursos Naturais.

Orientador: Prof Dr. Mercival Roberto Francisco

SÃO CARLOS - SP

2023



UNIVERSIDADE FEDERAL DE SÃO CARLOS

Centro de Ciências Biológicas e da Saúde Programa de Pós-Graduação em Ecologia e Recursos Naturais

Folha de Aprovação

Defesa de Dissertação de Mestrado do candidato Caik Firmino da Costa, realizada em 09/03/2023.

Comissão Julgadora:

Prof. Dr. Mercival Roberto Francisco (UFSCar)

Prof. Dr. Augusto João Piratelli (UFSCar)

Prof. Dr. Darlan Tavares Feitosa (PUC-GO)

O Relatório de Defesa assinado pelos membros da Comissão Julgadora encontra-se arquivado junto ao Programa de Pós-Graduação em Ecologia e Recursos Naturais.

AGRADECIMENTOS

Aqui estou chegando ao fim de mais um ciclo acadêmico, o temido mestrado. Deixo aqui minha gratidão a todos que me apoiaram nessa etapa tão exaustiva e essencial na minha vida pessoal e profissional.

Primeiramente agradeço a Deus, que me deu forças e me fez acreditar a cada instante em mim mesmo, me ajudando a superar cada obstáculo encontrado durante toda essa jornada que se iniciou durante uma pandemia e que diante a tanta coisa pude estar aqui e ser firme me dedicando à minha pesquisa.

Agradeço aos meus pais Divino da Costa e Cleusa Firmina que estiveram todo o instante ao meu lado dando apoio e acreditando em meu potencial e compreendendo minha ausência em vários momentos enquanto eu me dedicava à realização deste trabalho.

Agradeço a minha namorada, Mariana Bispo de Oliveira, que está comigo, agora juntos de fato em mais essa etapa acadêmica, sendo e me deixando ser suporte nos momentos de desespero, acompanhando todas as etapas de ambos nas pesquisas e elaboração de nossas dissertações, me confortando em meio as crises quando eu achei que não conseguiria finalizar e acreditando sempre no meu potencial que por muitas vezes achei que nem existia. Que venha o casório!

Agradeço aos amigos que entenderam minha ausência, me apoiaram e acreditaram em mim, em especial a minha amiga ornitóloga, Karla Dayane, que me preparou para essa etapa, desde ensinamentos de campo até a produção de resumos e apresentações em simpósios e congressos, que me ajudaram grandemente a conseguir desenvolver essa dissertação.

Agradeço ao meu orientador, Mercival Roberto, que esteve ao meu lado durante todo instante com puxões de orelha e conselhos e mesmo com tantos obstáculos encontrados durante esta caminhada não desistiu de mim em nenhum momento se colocando sempre disponível a sanar dúvidas e me auxiliar.

Agradeço ao Programa de Pós-Graduação em Ecologia e Recursos Naturais da Universidade Federal São Carlos que desde o início deu todo suporte para que eu chegasse até aqui.

Por fim, mas não menos importante, agradeço ao Conselho Nacional de Desenvolvimento Científico e Tecnológico (CNPq) pela bolsa de mestrado (130480/2021-5) que graças a ela pude concluir o mestrado com maestria e dedicação.

A todos que de alguma forma contribuíram na minha vida acadêmica e pessoal, obrigado!

RESUMO

A alimentação é algo necessário para o suporte da vida e os estudos sobre dieta são fundamentais para o entendimento da ecologia, evolução e da conservação das espécies. Além disso, um número crescente de trabalhos vem demonstrando que as atividades antrópicas podem interferir na disponibilidade de alimento para os organismos, colocando muitos deles em risco de extinção. Embora diversas metodologias para o estudo de dietas tenham sido propostas nos últimos anos, uma grande parte das espécies ainda não possui estudos detalhados sobre os componentes alimentares que consomem. Por isto, o objetivo deste trabalho foi fazer um levantamento bibliográfico das espécies de aves brasileiras que possuem algum estudo sobre suas dietas e as metodologias utilizadas, com ênfase nas espécies ameaçadas de extinção. Das 1971 espécies de aves que ocorrem no Brasil, 171 tiveram algum tipo de estudo de dieta (8,6% das espécies). Dentre os 254 táxons ameaçados de extinção, apenas 15 tiveram algum tipo de estudo de dieta realizado (10,6%). A maioria dos estudos/espécies utilizou o método de análise de amostra fecal (n = 64), seguido de análises estomacais de aves abatidas (n = 44); observações diretas (n = 40); regurgitação natural (n = 9); regurgitação química (n = 38); coleta de egragópilas (n = 4) e isótopos radioativos (n = 22). Esta carência de dados é preocupante, uma vez que é crescente o número de espécies no mundo todo que têm tido suas populações reduzidas devido a efeitos diretos e indiretos da disponibilidade de recursos alimentares. Desse modo, esse assunto deve ser mais explorado a fim de se obter mais informações para auxiliar na conservação das espécies.

Palavras-chave: Recursos Alimentares; Nicho Trófico; Conservação; Ornitologia.

ABSTRACT

Food is elementary for the support of life, and studies on organismal diets are important for the understanding of their ecology, evolution, and conservation. Furthermore, a growing number of studies have evidenced the impacts of anthropogenic activities on food availability, jeopardizing many species worldwide. Although various methodologies for the study of diets have been developed during the last years, detailed research are unavailable for many species. For this reason, the objective of this work was to perform a literature survey on papers reporting the diets of Brazilian birds, as well as the used methods, with special emphasis to the endangered taxa. Of the 1971 avian taxa occurring in Brazil, 171 had their diets studied (8.6%). Of the 254 endangered taxa, only 15 had information in the literature (10.6%). Most of the studies were based on analyses of fecal samples (n = 64), followed by the contents of stomach contents of collected birds (n = 44); direct observation (n = 40); natural regurgitation (n = 9); chemical regurgitation (n = 38); analyses of pellets (n = 4), and radioactive isotopes (n = 22). The lack of information is of conservation concern, because there is a growing number of taxa for which populations have suffered reductions due to direct and indirect effects on feeding resources availability. Thus, this subject should be further explored in order to obtain more information to assist in the conservation of species.

Key-words: Feeding Resources; Trophic Niche; Conservation; Ornithology.

SUMÁRIO

1	INTRODUÇÃO	9
1.1	Estudos de dieta e as Aves	9
1.2	Dieta e conservação em Aves	10
1.3	Métodos utilizados em estudos de dietas de Aves	11
2	OBJETIVOS	15
2.1	Objetivo geral	15
2.2	Objetivos específicos	15
3	MATERIAIS E MÉTODOS	16
4	RESULTADOS	17
5	DISCUSSÃO	29
6	CONCLUSÃO	32
RE	FERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS	33

INTRODUÇÃO

1.1 Estudos de dieta e as Aves

Para todos os animais, a alimentação é algo necessário para o suporte da vida, de maneira que os estudos sobre dietas são fundamentais para o conhecimento da ecologia das espécies. Os tipos de alimentos utilizados pelas diferentes espécies e os nichos de obtenção desses recursos propiciam a compreensão, por exemplo, das interações inter e intraespecíficas (Granzinolli & Motta-junior 2007). Os tipos de dietas podem estar relacionados com a disponibilidade dos alimentos e com as habilidades de forrageio das espécies, sendo que importantes teorias surgiram a partir dos estudos destas interações, como a teoria de forrageamento ótimo (MacArthur & Pianka 1966); teoria da divisão de nichos (Hutchinson 1957), e a teoria de comunidades ecológicas (Vellend 2010), (Petit et al. 1990).

Existem mais de 10.000 espécies de aves no mundo, distribuídas em todos os meios existentes, e devido a sua diversidade (Lovette & Fitzpatrick 2016), elas assumem diversas funções nos ecossistemas, como a polinização, a dispersão de sementes e o controle de pragas, funções estas que ocorrem fundamentalmente devido à dieta e a seus aspectos de vida (Şekercioğlu, Wenny, & Whelan, 2016). Barnagaud et al. (2019) analisaram 8.937 das 10.964 espécies de aves existentes no mundo e utilizaram oito categorias de classificação de dietas (peixes, vertebrados, carcaça, insetos, néctar, frutos, sementes e outros materiais vegetais) com base em outros estudos anteriores de Del Hoyo et al. (2013); Kissling et al. (2012); Şekercioğlu, Daily & Ehrlich (2004). Além disso, mapearam a distribuição das espécies em relação ao clima, topografia, gradiente ambiental e o impacto humano em escala global (Barnagaud et al. 2019).

Sob o ponto de vista macroecológico, houve uma variação de filtragens da dieta para a ocorrência das espécies em diferentes condições biogeográficas e bioclimáticas (Cadotte & Tucker 2017). Os padrões de dieta estão sendo alterados por homogeneização funcional mediada pelas atividades antrópicas, que têm afetado a distribuição das funções e os serviços ambientais prestados pelas aves (Baiser & Lockwood 2011).

As necessidades alimentares podem limitar as populações e a composição das comunidades, atuando em processos evolutivos, fisiológicos, comportamentais e de história de vida (Loiselle & Blake 1991, Rosselli 1994, Malizia 2001, Hespenheide 1971, Sherry 1990, van Heezik & Davis 1990, Brändle et al. 2002). Os recursos disponíveis no ambiente fornecem os níveis necessários de nutrientes e de energia, podendo assim ser consumidos seletivamente, em grandes ou em poucas quantidades, influenciando também nos critérios de uso dos habitats pelas espécies (Morse 1974, Beaver & Baldwin 1975, Sherry 1984, Chapman & Rosenberg 1991, Pérez & Bulla 2000, Durães & Marini 2005). O grupo das Aves, por possuir uma grande diversidade taxonômica, é considerado um sistema modelo para a realização de estudos sobre o papel da dieta na especiação e extinção e também para compreensão de interações entre ecologia e diversidade de espécies (Burin et al. 2016).

Estudos realizados em regiões temperadas sobre a associação de espécies de aves com seus habitats, mostraram que os aspectos das atividades alimentares determinam a constituição das comunidades e o uso dos habitats. Essas características sofrem mudanças durante os ciclos anuais, ocasionando variações sazonais na disposição de alimentos (Karr 1976, Collins et al. 1982, Morrison et al. 1985, Zeller e Collazo 1995). A disponibilidade da diversidade de alimentos pode levar as espécies a migrarem para outras áreas ou a adaptarem seus comportamentos alimentares (Levey 1988, Loiselle e Blake 1994, Manhaes 2003).

1.2 Dieta e conservação em Aves

Os principais traços de vulnerabilidade associados ao risco de extinção presentes nos vertebrados são: tamanho grande do corpo, alto gasto energético, lenta reprodução com gestação longa, taxa de fecundidade baixa, maturidade sexual retardada e nicho especializado (Soto-Saraiva et al. 2021). Segundo Morelli et al. (2021), a destruição do meio ambiente é a principal causa do declínio da biodiversidade e espécies com especialidades ecológicas são mais propensas à extinção, devido a pequena gama de recursos encontrada no ambiente, quando comparadas a espécies generalistas que são mais adaptáveis a ambientes desfavorecidos de recursos e com ações antrópicas.

No estudo realizado por Morelli et al. (2021), os autores afirmam que 1/3 das aves do mundo são classificadas como especialistas, consequentemente, estão em maiores riscos diante de mudanças ambientais. A partir desse estudo, foi elaborado um mapa global com base na dieta das aves para se descobrir quais locais concentrariam espécies em risco. Constatou-se que com base nestas observações, a Amazônia, partes da África Central e Sudeste da Ásia deveriam ser prioritárias para a conservação, pois possuem altas riquezas de espécies especialistas em comparação com espécies generalistas. Além disso, também foi observado que regiões da Europa, Australásia, algumas áreas nos trópicos e o sul da zona subtropical, são áreas que merecem atenção tanto em relação a espécies residentes e reprodutoras, como espécies não-reprodutoras. Por fim, Morelli et al. (2021) concluíram que as regiões de maior altitude apresentam os maiores índices de espécies especialistas e não têm sido consideradas regiões de prioridade para conservação. Além disso, destacaram a necessidade de uma maior compreensão sobre a distribuição das aves especialistas, assim como os mecanismos ecológicos que determinam sua ocorrência.

1.3 Métodos utilizados em estudos de dietas de Aves

Os estudos sobre dietas de aves têm sido realizados de diferentes formas, e incluem:

(i) análises de amostras de fezes – Esta metodologia pode envolver a coleta de amostras de fezes no ambiente, ao longo de transectos, ou pode envolver a coleta de amostras depositadas em sacos de contenção de aves capturadas em redes de neblina. Na metodologia dos transectos as fezes são coletadas durante caminhadas pelo habitat e identificadas de acordo com o tamanho, presença de sementes e o teor de ácido úrico. Essas amostras são armazenadas em recipientes plásticos com tampa com álcool 70% e enviadas para análise em laboratório, onde são triadas em microscópio estereoscópico e lavadas em água corrente com uso de peneira de malha 1mm para separar os materiais. As folhas e flores são descartadas e as sementes colocadas em placas de Petri e expostas para secar ao sol. Para identificação normalmente é

usado material de herbário (Thel et al. 2015). Na segunda metodologia faz-se o uso de redes ornitológicas 12x2m com malhas de 36 a 61mm, dispostas linearmente em meio à vegetação (Piratelli & Pereira 2002). As aves são capturadas e marcadas com anilhas metálicas e mantidas em saco de pano com papel absorvente para obtenção das fezes. Após coletadas, as fezes são armazenadas em recipientes plásticos com identificação e levadas a triagem, onde são selecionados os materiais em bom estado, fixados em formol a 10% e encaminhados ao laboratório para análise. Os materiais contidos nas amostras são identificados como insetos, frutos, sementes e outros;

(ii) coleta de material regurgitado com o uso de estimulante químico (tártaro emético) – de acordo com a pesquisa realizada por Sabino et al. (2017) as aves são capturadas com auxílio de redes ornitológicas 12x2,5m com malhas de 16 a 19mm, no período matinal que é o período de maior atividade. As aves capturadas são marcadas e posteriormente é realizada a indução de regurgitação com administração de solução de tártaro de antimônio e potássio a 1% (tártaro emético) na dosagem de 0,8ml por 100g de massa corporal, dosagem proposta por Duraes & Marini (2005). A aplicação da solução é realizada por meio de um tubo fino flexível acoplado a uma seringa de 1ml, introduzido pelo bico até o final do esôfago. Após aplicado, a ave é mantida em caixa escura ventilada, forrada com papel evitar a perda de material. As regurgitações são coletadas e armazenadas em álcool 70% para posterior análise em microscópio estereoscópico. Os alimentos identificados são contados e agrupados em categorias como insetos e vegetais de acordo com Duraes & Marini (2005);

(iii) análise de conteúdo estomacal de aves abatidas – Diversos autores relatam conteúdos estomacais de aves abatidas para coleções ornitológicas (Sick 1997). Um exemplo é o estudo realizado por Marques et al. (2018) em pinguins já encontradas mortos, em que foram estabelecidos critérios para seleção das aves encontradas na praia, sendo: estágio de decomposição limitada, a pele e plumagens preservadas e ausência de larvas e perfurações. Além da seleção, espécimes capturados incidentalmente em redes de pesca, também foram recolhidas para o estudo. Esses indivíduos são congelados e levados para necropsia, onde fígado e estomago com conteúdo estomacal são coletados

encaminhados para análise. Com auxílio do microscópio os restos de presas encontrados nos estômagos (peixes, estruturas de otólitos sagitais de peixes, cefalópodes e estruturas de bicos quitinosos) são identificados a níveis taxonômicos baixos, com apoio de guias e materiais didáticos e especialistas da ictiologia, contados e pesados e inclusos na análise da dieta. Os outros itens, como restos de conchas de moluscos, fragmentos de plantas e resíduos sólidos como plástico são registrados, contados e identificados, mas não inclusos na análise de dieta, por serem incidentais ou considerados de ingestão secundária;

- (iv) observações diretas são realizadas observações de campo por um determinado período (estação de seca e chuvosa) e acompanhamento direto dos indivíduos da espécie estudada com padronização do esforço amostral diário. A busca pelas aves é desenvolvida por buscas dentro da área amostral, até que se encontre um indivíduo para ser observado em comportamento de forrageio, em velocidade variável, de acordo com a taxa de encontro do indivíduo focal. Nesse método, é considerado o primeiro item alimentar que a espécie for avistada forrageando, dentro do tempo de cinco minutos. Caso essa ave se desloque para outra planta ou outro tipo de alimento, é considerado um novo registro. Em caso de um bando monoespecífico ou par estiver se alimentando do mesmo item (um grupo em uma arvore, ou investindo em uma revoada de insetos), apenas o primeiro indivíduo é contabilizado e acompanhado. Porém pode ser considerado como um evento distinto caso um novo indivíduo seja avistado se alimentando de itens diferentes. As observações são realizadas por uso de binóculos 8x30 ou 10x50 ou a olho nu relatando as observações por uso de um gravador portátil. Os parâmetros amostrais observados são táticas de forrageio, substrato para captura de artrópodes e item alimentar (Manhães 2003);
- (v) Análise de isótopos estáveis As aves selecionadas para o estudo e amostragem têm amostras de sangue coletadas com auxílio de uma seringa e agulha pelas veias braquial ou tarsal, em cerca de 0,1ml, dependendo do estudo a ser realizado e liberadas em sequência. As amostras de sangue são armazenadas em frascos plásticos e acondicionadas em gelo e encaminhados a SAI Stable isotope analysis, onde são analisados e identificados os isótopos

estáveis, que revelam as possíveis fontes de alimentos ingeridos a alguns dias ou semanas (Faria et al. 2018; Bosenbecker & Bugoni 2020);

- (vi) Coleta de egragópilas Após identificação dos poleiros e locais de ninhos nas áreas de pesquisa, são posicionados coletores embaixo destes, que serviram para aparar resíduos fecais, resíduos alimentares e egragópilas, que são constituídas de uma massa ovoide composta por osso, pelos e dentes não digeridos. Os restos de escamas, pelos e penas são separados do material total e adicionados após o tratamento de secagem em estufa a (50°C) por 24 horas e tratamento químico em solução aquosa de NaOH a 10% por 4h, que resulta no aparecimento de restos duros, como mandíbulas, dentes e partes quitinosas, que são usados para quantificar e identificar a nível taxonômico as espécies de presas predadas pelas aves (Granzinolli & Motta-Junior 2007).
- (vii) Regurgitação natural A coleta de regurgitação natural se dá de duas formas: durante manuseio de alguma espécie em estudo ou por meio do monitoramento de ninhos de aves com filhotes, uma vez que alguns, após se alimentarem, regurgitam os restos do alimento e assim caem para fora do ninho e estes são coletados e armazenados em álcool. Os restos encontrados são identificados e quantificados por contagem de materiais não digeridos. Esta metodologia é menos invasiva e evita o possível sacrifício da espécie estudada (Martinez 2004).

OBJETIVOS

1.4 Objetivo geral

Realizar uma revisão na literatura das espécies de aves com dieta conhecida para o Brasil.

1.5 Objetivos específicos

- Analisar os métodos utilizados em cada artigo;
- Avaliar a distribuição de conhecimento através dos diferentes grupos de espécies;
- Apontar as lacunas de conhecimento do assunto proposto;
- Contrastar o conhecimento sobre dieta com o grau de ameaça das espécies brasileiras.

MATERIAIS E MÉTODOS

Foi realizado um levantamento bibliográfico dos artigos publicados, nas plataformas digitais *Web of Science* e Google Acadêmico utilizando-se as seguintes palavras-chave: *diet*; *feeding ecology*; *birds*; *Brazil* e *trophic ecology*, utilizando-se múltiplas combinações a fim de se obter todos os resultados possíveis. A partir do título e resumo de cada trabalho, foram selecionados aqueles que falavam sobre a dieta das aves no Brasil, tendo como foco a ave em busca do alimento e não o item alimentar como atrativo.

A partir disso, foi elaborada uma base de dados com todas as espécies de aves citadas, suas dietas e os métodos utilizados para identificação da dieta apresentada pelos autores em cada artigo. Esses dados foram complementados com informações acerca do grau de ameaça, segundo ICMBio, 2023.

A classificação sistemática das espécies seguiu o Comitê Brasileiro de Registros Ornitológicos (Pacheco et al., 2021). A partir desta base de dados, foram elaborados gráficos com base nas informações para melhor visualização.

RESULTADOS

Ao todo foram encontrados 43 trabalhos que reportaram dados de dieta de 171 espécies de aves brasileiras pertencentes a 20 ordens e 47 famílias diferentes (Tabela 1). A maioria dos estudos utilizou o método de análise de amostra fecal (n = 64), seguido de análises estomacais de aves abatidas (n = 44); observações diretas (n = 40); regurgitação natural (n = 9); regurgitação química (n = 38); coleta de egragópilas (n = 4) e isótopos estáveis (n = 22) (Figura 1), sendo que uma mesma espécie pôde ter sido estudada por mais de um método diferente.

Figura 1 - Quantitativo de espécies/métodos em estudos de aves brasileiras com informações sobre dieta disponíveis na literatura, distribuídas de acordo com os métodos de estudo.



Com relação aos tipos de dietas consideradas pelos autores, 70 das espécies foram onívoras, 66 insetívoras, 30 carnívoras; 27 frugívoras; três piscívoras, duas herbívoras e uma granívora (Figura 2). Deve-se observar que algumas espécies apresentaram tipos de dietas diferentes em estudos distintos (Tabela 1), sendo elas:

- (i) Calidris canutus (Linnaeus, 1758) identificada como carnívora por observação direta na pesquisa de Kober, K. & Bairlein, F. (2006), e onívora por análise de amostra fecal e sem dieta definida por análise de isótopos na pesquisa de Faria et al. (2018);
- (ii) Conopophaga lineata (Wied, 1831) identificada como onívora por análise de amostra fecal na pesquisa de Manhães et al. (2010) e insetívora por análise de amostra fecal e regurgitação química nas

- pesquisas de Manhães et al. (2015); Durães, R. & Marini, MA. (2005);
- (iii) Crax globulosa (Spix, 1825) identificado como frugívoro por observação direta e onívoro por análise estomacal de aves abatidas na pesquisa de Leite, GA. (2020);
- (iv) Dysithamnus mentalis (Temminck, 1823) identificada como onívora por análise de amostra fecal nas pesquisas de Manhães, MA. & Dias, MM. (2008) Durães, R. & Marini, MA. (2005);
- (v) Heterocercus linteatus (Strickland, 1850) identificado como frugívoro e onívoro por análise estomacal de aves abatidas na pesquisa de Siqueira et al. (2015);
- (vi) Sula leucogaster (Boddaert, 1783) identificada como carnívora por regurgitação natural na pesquisa de Naves et al. (2002), e piscívora por regurgitação natural e sem dieta definida por análise de isótopos na pesquisa de Mancini et al. (2014);
- (vii) Turdus albicollis (Vieillot, 1818) identificada como onívora por regurgitação química na pesquisa de Durães, R. & Marini, MA. (2005) por análise de amostra fecal na pesquisa de Manhães et al. (2010) identificado como frugívoro por análise estomacal de aves abatidas na pesquisa de Siqueira et al. (2015) e por análise de amostra fecal e sem dieta definida por análise de isótopos na pesquisa de Bosenbecker, C. & Bugoni, L. (2020);
- (viii) Turdus amaurochalinus (Cabanis, 1850) identificado como onívoro por análise de amostra fecal na pesquisa de Piratelli, A. & Pereira, MR. (2002) e identificado como frugívoro por regurgitação química na pesquisa de Sabino et al. (2017) por análise de amostra fecal e sem dieta definida por análise de isótopos na pesquisa de Bosenbecker, C. & Bugoni, L. (2020);
- (ix) Turdus rufiventris (Vieillot, 1818) identificado como onívoro por regurgitação química na pesquisa de Durães, R. & Marini, MA. (2005) por análise de amostra fecal na pesquisa de Manhães et al. (2010) e identificado como frugívoro por análise de amostra fecal e sem dieta definida por análise de isótopos na pesquisa de Bosenbecker, C. & Bugoni, L. (2020).

Espécies por Dieta 80 Quantidade de espécie por 70 60 50 40 70 66 30 20 30 27 10 0 Carnívoro Frugívoro Piscívoro Onívoro Insetívoro Herbívoro Granívoro Tipos de dieta

Figura 2. Quantitativo de espécies/dietas em estudos de aves brasileiras com informações sobre dieta disponíveis na literatura, distribuídas de acordo com os tipos de dieta.

Destas espécies, 15 apresentaram algum grau de ameaça de acordo com o ICMBio, 2023, sendo três pertencem a família Scolopacidae (*Calidris canutus* - VU ; *Calidris pusilla* - EN e *Limnodromus griséus* - *EN*); três pertencem à família Cracidae (*Aburria jacutinga* - EN, *Crax globulosa* - EN; *Penelope jacucaca* - VU); dois da família Laridae (*Sterna hirudinacea* - VU; *Thalasseus acuflavidus* - VU); duas da família Phaethontidae (*Phaethon aethereus* - EN e *Phaethon lepturus* - EN); duas da família Procellariidae (*Pterodroma arminjoniana* - CR e *Puffinus lherminieri* - CR); uma das famílias Diomedeidae (*Diomedea exulans* - CR); Sulidae (*Sula sula* - EN) e família Thamnophilidae (*Rhegmatorhina hoffmannsi* - VU) (Tabela 1).

Tabela 1. Lista das espécies/estudos de aves brasileiras com informações sobre dieta disponíveis na literatura, com informações sobre a classificação do tipo de dieta, tipo de metodologia utilizada no estudo, grau de ameaça e referências.

Legenda: Status ICMBio – LC (Pouco Preocupante); EN (Em perigo); VU (Vulnerável); NT (Quase ameaçado); CR (Criticamente em perigo) e NA (Não aplicável).

Autores	Método Utilizado	Ordem	Família	Espécie	Status ICMBio	Dieta
Barros et al. 2013	Observação direta	Passeriformes	Corvidae	Cyanocorax cyanopogon (Wied, 1821)	LC	Onívoro
Bergmann et al., 2013	Observação direta	Accipitriformes	Accipitridae	Rostrhamus sociabilis (Vieillot, 1817)	LC	Carnívoro
				Alipiopsitta xanthops (Spix, 1824)	LC	Herbívoro
Bianchi, CA. 2009	Observação direta	Psittaciformes	Psittacidae	Ara ararauna (Linnaeus, 1758)	LC	Frugívoro
				Diopsittaca nobilis (Linnaeus, 1758)	LC	Frugívoro
	Análise de amostra fecal Análise de isótopo			Turdus albicollis Vieillot, 1818	LC LC	Frugívoro -
Bosenbecker, C & Bugoni, L. 2020	Análise de amostra fecal	Passeriformes	Turdidae	Turdus amaurochalinus Cabanis, 1850	LC	Frugívoro
	Análise de isótopo Análise de amostra fecal			Turdus rufiventris Vieillot, 1818	LC LC	- Frugívoro
	Análise de isótopo Regurgitação química		Ardeidae	Ardea alba Linnaeus, 1758	LC LC	- Onívoro
Britto, VO & Bugoni, L. 2015.	Análise de isótopo Regurgitação	Pelecaniformes	Aldelade	Three and Emmacus, 1700	LC	-
	química		Threskiornithidae	Platalea ajaja Linnaeus, 1758	LC	Onívoro
	Análise de isótopo			Platalea ajaja Linnaeus, 1758	LC	-
Corrêa, LLC. & Petry, MV. 2019	Análise estomacal de aves abatidas	Tinamiformes	Tinamidae	Crypturellus noctivagus (Wied, 1820)	LC	Onívoro
,			T 127.1	Dysithamnus mentalis (Temminck, 1823)	LC	Insetívoro
Durãos D. 9 Marini MA 2005	Regurgitação	Passeriformes	Thamnophilidae	Thamnophilus caerulescens Vieillot, 1816	LC	Insetívoro
Durães, R. & Marini, MA. 2005	química	rassemonnes	Conopophagidae	Conopophaga lineata (Wied, 1831)	LC	Insetívoro
			Furnariidae	Automolus leucophthalmus (Wied, 1821)	LC	Insetívoro

Pigridac	Autores	Método Utilizado	Ordem	Família	Espécie	Status ICMBio	Dieta
Partial et al. 2016				Pipridae	Ilicura militaris (Shaw & nodder, 1809)	LC	Frugívoro
				Platyrinchidae	Platyrinchus mystaceus Pinto, 1954	LC	Insetívoro
				Rhynchocyclidae	Leptopogon amaurocephalus Tschudi, 1846	LC	Insetívoro
Faria et al. 2016 Regurgitação natural Pelecaniformes Ardeidae Ardea ococi Linnaeus, 1766 LC Carnívoro				ranynonooyonaao	Mionectes rufiventris Cabanis, 1846	LC	Onívoro
Faria et al. 2016 Regurgitação natural Pelecaniformes Ardeidae Parulidae Pelecaniformes Ardeidae Pelecaniformes Ardeidae Ardea cocoi Linnaeus, 1766 LC Carnívoro				Tyrannidae	Lathrotriccus euleri (Cabanis, 1868)	LC	Insetívoro
$Faria et al. 2016 \\ Faria et al. 2016 \\ Regurgitação $				Turdidae	Turdus albicollis Vieillot, 1818	LC	Onívoro
Faria et al. 2016 Regurgitação natural Análise de isótopo Análise de amostra fecal et al. 2016 Faria et al. 2016 Regurgitação natural Análise de isótopo Análise de amostra fecal ecal el decal ecal el decal				raraidao	Turdus rufiventris Vieillot, 1818	LC	Onívoro
Regurgitação natural Pelecaniformes Ardeidae Ardea cocoi Linnaeus, 1766 LC Canívoro Análise de isótopo Análise de amostra fecal Análise de de mostra fecal Análise de de mostra fecal Análise de de mostra fecal Análise de isótopo Análise de amostra fecal Análise de isótopo Análise de amostra fecal Análise de isótopo Análise de amostra fecal Análise de amostra fecal Análise de amostra fecal Análise de isótopo Anális				Parulidae	Basileuterus flaveolus Baird, 1865	LC	Insetívoro
Faria et al. 2016 Análise de isótopo Análise de amostra fecal Análise de isótopo Análise de mostra fecal Faria et al. 2016 Faria et al. 2017 Observação direta Regurgitação química Galetti et al. 2000 Observação direta Faria et al. 2000 Observação direta Faria et al. 2000 Observação direta Faria et al. 2001 Charadriidae Charadriidae Charadriidae Charadriidomes Calidris canutus (Linnaeus, 1756 Sterma hirundinacea Lesson, 1831 Tul. 2001 Tulales caudus (Cabot, 1847) Vul. Carnivoro Calidris ca				T drandas	Basileuterus culicivorus (Deppe, 1830)	LC	Insetívoro
Análise de amostra fecal Análise de isótopo Analise de isótopo Análise	Faria et al. 2016		Pelecaniformes	Ardeidae	Ardea cocoi Linnaeus, 1766	LC	Carnívoro
Faria et al. 2016 Faria et al. 2016 Faria et al. 2016 Faria et al. 2016 Faria et al. 2016 Charadriiformes Charadriidae Charadriidae Charadriidae Charadriidae Faria et al. 2016 Charadriidae Charadriidae Charadriidae Faria et al. 2018 Charadriidae Charadriidae Faria et al. 2018 Scolopacidae Calidris canutus (Linnaeus, 1758) VU Carnívoro Calidris canutus (Linnaeus, 1758) VU Carnívoro Calidris canutus (Linnaeus, 1758) VU Carnívoro Calidris canutus (Cabot, 1847) VU Carnívoro Gaiotti, MG. & Pinho, JB. 2013 Galetti et al. 1997 Observação direta Regurgitação química Passeriformes Faria et al. 2000 Passeriformes Cracidae Aburria jacutinga (Spix, 1825) Faria pluvilinaeus, 1766 Faria pluvilinaeus,		Análise de isótopo	Pelecaniformes	Ardeidae	Ardea cocoi Linnaeus, 1766	LC	-
Faria et al. 2016 Análise de amostra fecal Análise de isótopo Calidris canutus (Linnaeus, 1758) VU Onívoro Sterna hirundinacea Lesson, 1831 VU Carnívoro Thalasseus acutlavidus (Cabot, 1847) VU Carnívoro Thalasseus acutlavidus (Cabot, 1847) VU Carnívoro Accipitridae Urubitinga urubitinga (Gmelin, 1788) LC Onívoro Galetti et al. 1997 Observação direta Accipitriformes Tyrannidae Cnemotriccus fuscatus (Wied, 1831) LC Onívoro Pteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) LC Frugívoro Pteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) CC Frugívoro Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro				Pluvialis dominica (Statius Muller, 1776)	LC	Onívoro	
Fracasso et al. 2011 Observação direta Regurgitação Galetti et al. 2000 Observação direta Observação direta Regurgitação Galetti et al. 2000 Observação direta Observação direta Regurgitação Galetti et al. 2000 Observação direta Observação direta Regurgitação Galetti et al. 2000 Observação direta Regurgitação Observação direta Regurgitação Galetti et al. 2000 Observação direta Observação direta Regurgitação Ramphastidae Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823	Faria at al. 0040			Charadriidae	Pluvialis dominica (Statius Muller, 1776)	LC	-
Análise de amostra fecal fecal Análise de isótopo Calidris canutus (Linnaeus, 1758) VU Fracasso et al. 2011 Observação direta Regurgitação Gaiotti, MG. & Pinho, JB. 2013 Galetti et al. 1997 Observação direta Anadriiformes Accipitriformes Accipitridae Accipi	Faria et al. 2016	fecal	Charadriiformes		Vanellus chilensis (Molina, 1782)	LC	Onívoro
Análise de isótopo Fracasso et al. 2011 Observação direta Charadriiformes Charadriiformes Laridae Charadriiformes Laridae Sterna hirundinacea Lesson, 1831 VU Carnívoro Thalasseus acuflavidus (Cabot, 1847) VU Carnívoro Thalasseus acuflavidus (Cabot, 1847) VU Carnívoro Thalasseus acuflavidus (Cabot, 1847) VU Carnívoro Caiotti, MG. & Pinho, JB. 2013 Gaiotti, MG. & Pinho, JB. 2013 Galetti et al. 1997 Observação direta Galliformes Galliformes Cracidae Accipitridae Cnemotriccus fuscatus (Wied, 1831) LC Onívoro Peteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) Calidris canutus (Linnaeus, 1758) VU Carnívoro Cannívoro Carnívoro Chemotriccus fuscatus (Wied, 1831) LC Onívoro Peteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) LC Frugívoro Peteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) Carnívoro Chemotriccus fuscatus (Wied, 1831) LC Onívoro Peteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) Carnívoro Carnívoro Carnívoro Carnívoro Chemotriccus fuscatus (Wied, 1831) Conívoro Peteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) Conívoro Carnívoro Carnívoro Carnívoro Carnívoro Carnívoro Carnívoro Carnívoro Carnívoro C		Análise de amostra			Vanellus chilensis (Molina, 1782)	LC	-
Fracasso et al. 2011 Observação direta Charadriiformes Laridae Sterna hirundinacea Lesson, 1831 VU Carnívoro Thalasseus acuflavidus (Cabot, 1847) VU Carnívoro Thalasseus acuflavidus (Cabot, 1847) VU Carnívoro Thalasseus acuflavidus (Cabot, 1847) VU Carnívoro Carnívoro Observação direta Regurgitação química Passeriformes Tyrannidae Cnemotriccus fuscatus (Wied, 1831) LC Onívoro Galetti et al. 1997 Observação direta Galliformes Cracidae Aburria jacutinga (Spix, 1825) Frugívoro Pteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) Carnívoro Ramphastos dicoloru Linnaeus, 1766 Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro				Scolopacidae	,	VU	Onívoro
Frota et al. 2021 Observação direta Regurgitação Galetti et al. 2021 Observação direta Regurgitação Galetti et al. 2020 Observação direta Regurgitação Galetti et al. 2000 Observação direta Piciformes Ramphastidae Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 Charadrilformes Laridae Thalasseus acuflavidus (Cabot, 1847) VU Carnívoro VU Carnívoro VU Carnívoro VU Carnívoro VU Carnívoro VI		Análise de isótopo			Calidris canutus (Linnaeus, 1758)	VU	-
Frota et al. 2021 Observação direta Regurgitação química Passeriformes Tyrannidae Cracidae Urubitinga urubitinga (Gmelin, 1788) LC Onívoro Galetti et al. 2021 Observação direta et al. 2021 Observação direta Peiciformes Ramphastidae Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 Cracidoro Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 VU Carnívoro Urubitinga acutinga (Gmelin, 1788) LC Onívoro Onívoro Onívoro Purpo Carnívoro Premá passeus acuflavidus (Cabot, 1847) VU Carnívoro Onívoro Onívoro Onívoro Onívoro Onívoro Onívoro Passeriformes Passeriformes Cracidae Aburria jacutinga (Spix, 1825) EN Frugívoro Pteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) LC Frugívoro Ramphastos dicoloru Linnaeus, 1766 LC Frugívoro Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro	Fracasso et al. 2011	Observação direta	Charadriiformes	Laridae	Sterna hirundinacea Lesson, 1831	VU	Carnívoro
Gaiotti, MG. & Pinho, JB. 2013 química Passeriformes Tyrannidae Cnemotriccus fuscatus (Wied, 1831) LC Onívoro Galetti et al. 1997 Observação direta Galliformes Cracidae Aburria jacutinga (Spix, 1825) EN Frugívoro Pteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) LC Frugívoro Ramphastos dicoloru Linnaeus, 1766 LC Frugívoro Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro		,			Thalasseus acuflavidus (Cabot, 1847)		Carnívoro
Gaiotti, MG. & Pinho, JB. 2013 química Passeriformes Tyrannidae Cnemotriccus fuscatus (Wied, 1831) LC Onívoro Galetti et al. 1997 Observação direta Galliformes Cracidae Aburria jacutinga (Spix, 1825) EN Frugívoro Pteroglossus bailloni (Vieillot, 1819) LC Frugívoro Ramphastos dicoloru Linnaeus, 1766 Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro	Frota et al. 2021		Accipitriformes	Accipitridae	Urubitinga urubitinga (Gmelin, 1788)	LC	Onívoro
Galetti et al. 2000 Observação direta Piciformes Ramphastidae Piciformes Ramphastidae Piciformes Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823	Gaiotti, MG. & Pinho, JB. 2013		Passeriformes	Tyrannidae	Cnemotriccus fuscatus (Wied, 1831)	LC	Onívoro
Galetti et al. 2000 Observação direta Piciformes Ramphastidae Ramphastos dicoloru Linnaeus, 1766 LC Frugívoro Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro	Galetti et al. 1997	Observação direta	Galliformes	Cracidae	Aburria jacutinga (Spix, 1825)	EN	Frugívoro
Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro					Pteroglossus bailloni (Vieillot, 1819)	LC	Frugívoro
Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823 LC Frugívoro	Galetti et al. 2000	Observação direta	Piciformes	Ramphastidae	Ramphastos dicoloru Linnaeus, 1766	LC	Frugívoro
Selenidera maculirostris (Lichtenstein, 1823) LC Frugívoro	Ca.c of al. 2000	S S S S S S S S S S S S S S S S S S S	. ionomioo	Tamphadiado	Ramphastos vitellinu Lichtenstein, 1823	LC	Frugívoro
					Selenidera maculirostris (Lichtenstein, 1823)	LC	Frugívoro

Autores	Método Utilizado	Ordem	Família	Espécie	Status ICMBio	Dieta
		Piciformes	Ramphastidae	Pteroglossus castanotis Gould, 1834	LC	Frugívoro
		i iciioiiiles	Ramphastidae	Ramphastos toco Statius Muller, 1776	LC	Onívoro
Goulart et al. 2011	Observação direta	Psittaciformes	Psittacidae	Amazona aestiva (Linnaeus, 1758)	LC	Onívoro
		1 ontaonomico	romadiado	Ara chloropterus Gray, 1859	NT	Frugívoro
		Passeriformes	Corvidae	Cyanocorax chrysops (Vieillot, 1818)	LC	Onívoro
Granzinolli, MAM. & Motta-Junior,	Coleta de					
JC. 2007	egragópilas	Accipitriformes	Accipitridae	Geranoaetus albicaudatus (Vieillot, 1816)	LC	Carnívoro
				Charadrius collaris Vieillot, 1818	LC	Carnívoro
			Charadriidae	Charadrius semipalmatus Bonaoarte, 1825	LC	Carnívoro
				Pluvialis squatarola (Linnaeus, 1758)	LC	Carnívoro
				Arenaria interpres (Linnaeus, 1758)	NT	Carnívoro
	Observação direta	Charadriiformes	iiformes Scolopacidae	Calidris alba (Pallas, 1764)	LC	Carnívoro
Kober, K. & Bairlein, F. 2006				Calidris canutus (Linnaeus, 1758)	VU	Carnívoro
				Calidris pusilla (Linnaeus, 1766)	EN	Carnívoro
				Limnodromus griseus Gmelin, 1789	EN	Carnívoro
				Limosa fedoa (Linnaeus, 1758)	NA	Carnívoro
				Numenius phaeopus Linnaeus, 1758	NA	Carnívoro
				Tringa semipalmata (Gmelin, 1789)	LC	Carnívoro
Köhler et al. 2019	Observação direta	Strigiformes	Tytonidae	Tyto furcata (Temminck, 1827)	LC	Carnívoro
Krüger et al. 2016.	Análise de isótopo	Procellariiformes	Procellariidae	Pterodroma arminjoniana (Gigliolo & Salvadori, 1869)	CR	-
	Observação direta			Crax globulosa Spix, 1825	EN	Frugívoro
	Análise estomacal	Galliformes	Cracidae			
Leite, GA. 2020	de aves abatidas Análise de amostra			Crax globulosa Spix, 1825	EN	Onívoro
Lima et al. 2021	fecal	Passeriformes	Parulidae	Myiothlypis leucoblephara (Vieillot, 1817)	LC	Insetívoro
				Anous minutus Boie, 1844	LC	-
Mancini et al. 2014	Análise de isótopo	Charadriiformes	Laridae	Anous stolidus (Linnaeus, 1758)	LC	-
Manorii et al. 2017	randide de loctopo	Sharaanii Onnes	Landao	Gygis alba (Sparmann, 1786)	NT	-
				Onychoprion fuscatus (Linnaeus, 1766)	LC	-

Autores	Método Utilizado	Ordem	Família	Espécie	Status ICMBio	Dieta
		Phaethontiformes	Phaethontidae	Phaethon aethereus Linnaeus, 1758	EN	-
		Triactiontilotifics	Thacthornade	Phaethon lepturus Deudin, 1802	EN	-
		Procellariiformes	Procellariidae	Pterodroma arminjoniana (Gigliolo & Salvadori, 1869)	CR	-
		1 ToccilariiioiTrics	Trocciamac	Puffinus Iherminieri Lesson, 1839	CR	-
		Suliformes	Fregatidae	Fregata magnificens Mathews, 1914	LC	-
	Regurgitação natural		Fregatidae	Fregata magnificens Mathews, 1914	LC	Piscívoro
	Análise de isótopo		J	Sula dactylatra Lesson, 1831	LC	-
	Regurgitação					D: /
	natural	Suliformes	Culidas	Sula dactylatra Lesson, 1831	LC	Piscívoro
	Análise de isótopo Regurgitação		Sulidae	Sula leucogaster (Boddaert, 1783)	LC	-
	natural			Sula leucogaster (Boddaert, 1783)	LC	Piscívoro
	Análise de isótopo			Sula sula (Linnaeus, 1766)	EN	-
		Columbiformes	Columbidae	Leptotila rufaxilla (Richard & Bernard, 1792)	LC	Onívoro
		Apodiformes	Trochilidae	Heliodoxa rubricauda (Boddaert, 1783)	LC	Insetívoro
				Phaethornis eurynome (Lesson, 1832)	LC	Onívoro
		Piciformes	Picidae	Veniliornis maculifrons (Spix, 1824)	LC	Insetívoro
			Thamnophilidae	Drymophila ochropyga (Hellmayr, 1906)	LC	Insetívoro
				Dysithamnus mentalis (Temminck, 1823)	LC	Onívoro
				Pyriglena leucoptera (Vieillot, 1818)	LC	Insetívoro
Manhães et al. 2010	Análise de amostra			Thamnophilus caerulescens Vieillot, 1816	LC	Insetívoro
	fecal		Conopophagidae	Conopophaga lineata (Wied, 1831)	LC	Onívoro
		Passeriformes	Scleruridae	Sclerurus scansor (Ménétriès, 1835)	LC	Insetívoro
				Sittasomus griseicapillus (Vieillot, 1818)	LC	Onívoro
			Dendrocolaptidae	Xiphocolaptes albicollis (Vieillot, 1818)	LC	Insetívoro
				Xiphorhynchus fuscus (Cory, 1916)	LC	Insetívoro
			Xenopidae	Xenops rutilans Temminck, 1821	LC	Insetívoro
			Furnariidae	Anabazenops fuscus (Vieillot, 1816)	LC	Insetívoro
				Synallaxis cinerascens Temminck, 1823	LC	Insetívoro

Autores	Método Utilizado	Ordem	Família	Espécie	Status ICMBio	Dieta
				Chiroxiphia caudata (Shaw & Nodder, 1793)	LC	Onívoro
				Manacus manacus (Linnaeus, 1766)	LC	Onívoro
			Pipridae	Neopelma chrysolophum Pinto, 1944	LC	Onívoro
			Tityridae	Schiffornis virescens (Lafresnaye, 1838)	LC	Onívoro
			Platyrinchidae	Platyrinchus mystaceus Pinto, 1954	LC	Insetívoro
				Corythopis delalandi (Lesson, 1830)	LC	Onívoro
				Hemitriccus diops (Temminck, 1822)	LC	Onívoro
			Rhynchocyclidae	Leptopogon amaurocephalus Tschudi, 1846	LC	Insetívoro
			ranynonocyclidae	Mionectes rufiventris Cabanis, 1846	LC	Onívoro
				Phylloscartes ventralis (Temminck, 1824)	LC	Insetívoro
				Tolmomyias sulphurescens (Spix, 1825)	LC	Onívoro
			Tyrannidae	Lathrotriccus euleri (Cabanis, 1868)	LC	Insetívoro
			Vireonidae	Cyclarhis gujanensis (Gmelin, 1789)	LC	Onívoro
			VIICOIIIdae	Hylophilus poicilotis Temminck, 1822	LC	Insetívoro
				Turdus albicollis Vieillot, 1818	LC	Onívoro
			Turdidae	Turdus flavipes Vieillot, 1818	LC	Onívoro
			raralado	Turdus leucomelas Vieillot, 1818	LC	Onívoro
				Turdus rufiventris Vieillot, 1818	LC	Onívoro
			Passerellidae	Arremon semitorquatus Swainson, 1838	LC	Onívoro
				Basileuterus culicivorus (Deppe, 1830)	LC	Insetívoro
			Parulidae	Geothlypis aequinoctialis (Gmelin, 1789)	LC	Insetívoro
				Myiothlypis leucoblephara (Vieillot, 1817)	LC	Insetívoro
				Haplospiza unicolor Cabanis, 1851	LC	Insetívoro
			Thraupidae	Saltator similis d'Orbigny & Lafresnaye, 1837	LC	Onívoro
			Tillaupidae	Tachyphonus coronatus (Vieillot, 1822)	LC	Onívoro
				Trichothraupis melanops (Vieillot, 1818)	LC	Onívoro
Manhães et al. 2015	Análise de amostra	Passeriformes	Conopophagidae	Conopophaga lineata (Wied, 1831)	LC	Insetívoro
Mannaco et al. 2010	fecal	1 40001110111100	Parulidae	Myiothlypis leucoblephara (Vieillot, 1817)	LC	Insetívoro

Autores	Método Utilizado	Ordem	Família	Espécie	Status ICMBio	Dieta
	Análise de amostra					
Manhães, MA. & Dias, MM. 2008	fecal	Passeriformes	Thamnophilidae	Dysithamnus mentalis (Temminck, 1823)	LC	Insetívoro
Manhães, MA. 2003	Observação direta	Passeriformes	Thraupidae	Schistochlamys ruficapillus (Vieillot, 1817)	LC	Onívoro
				Tangara desmaresti (Vieillot, 1819)	LC	Onívoro
Martínez, C. 2004	Regurgitação	Pelecaniformes	Ardeidae	Nyctanassa violacea (Linnaeus, 1758)	LC	Carnívoro
	natural		Threskiornithidae	Eudocimus ruber (Linnaeus, 1758)	LC	Carnívoro
Motta-Junior et al. 2004	Coleta de egragópilas	Strigiformes	Strigidae	Asio clamator (Vieillot, 1808)	LC	Carnívoro
Motta-Junior, JC & Bueno, AF.	Coleta de					
2004	egragópilas	Strigiformes	Strigidae	Athene cunicularia (Molina, 1782)	LC	Carnívoro
	Regurgitação	Charadriiformes	Laridae	Anous minutus Boie, 1844	LC	Carnívoro
Naves et al. 2002	natural	Charadriiformes	Laridae	Anous stolidus (Linnaeus, 1758)	LC	Carnívoro
		Suliformes	Sulidae	Sula leucogaster (Boddaert, 1783)	LC	Carnívoro
Naves, LC & Vooren, CM 2006	Coleta de egragópilas	Charadriiformes	Laridae	Rynchops niger Linnaeus, 1758	LC	Carnívoro
	- 9g - p	Coraciiformes	Momotidae	Momotus momota (Linnaeus, 1766)	LC	Onívoro
			Thamnophilidae	Thamnophilus punctatus Sclater, 1858	LC	Onívoro
			Pipridae	Pipra fasciicauda Hellmayr, 1906	LC	Frugívoro
D:	Análise de amostra		Turdidae	Turdus amaurochalinus Cabanis, 1850	LC	Onívoro
Piratelli, A. & Pereira, MR. 2002	fecal	Passeriformes		Turdus leucomelas Vieillot, 1818	LC	Onívoro
			Parulidae	Basileuterus flaveolus Baird, 1865	LC	Insetívoro
			Thraupidae	Saltator similis d'Orbigny & Lafresnaye, 1837	LC	Onívoro
			Thraupidae	Tachyphonus rufus (Boddaert, 1783)	LC	Onívoro
Ragusa-Netto, J. 2008	Observação direta	Pciformes	Ramphastidae	Ramphastos toco Statius Muller, 1776	LC	Onívoro
_	Análise estomacal		•			
Ranvald et al. 2001	de aves abatidas	Columbiformes	Columbidae	Zenaida auriculata (Des Murs, 1847)	LC	Onívoro
				Formicivora grisea (Boddaert, 1783)	LC	Insetívoro
Sabino et al. 2017	Regurgitação	Passeriformes	Thamnophilidae	Formicivora rufa (Wied, 1831)	LC	Insetívoro
Sabilité et al. 2017	química	r assemblines		Thamnophilus ambiguus Swainson, 1825	LC	Insetívoro
			Tyrannidae	Camptostoma obsoletum (Temminck, 1824)	LC	Insetívoro

Autores	Método Utilizado	Ordem	Família	Espécie	Status ICMBio	Dieta
				Elaenia chiriquensis Lawrence, 1865	LC	Onívoro
				Elaenia flavogaster (Thunberg, 1822)	LC	Onívoro
				Tyrannus melancholicus Vieillot, 1819	LC	Insetívoro
			Vireonidae	Hylophilus thoracicus Temminck, 1822	LC	Insetívoro
			Troglodytidae	Troglodytes musculus Naumann, 1823	LC	Insetívoro
			Turdidae	Turdus amaurochalinus Cabanis, 1850	LC	Frugívoro
			Taralaae	Turdus leucomelas Vieillot, 1818	LC	Onívoro
			Passerellidae	Ammodramus humeralis (Bosc, 1792)	LC	Insetívoro
			i asseremaae	Zonotrichia capensis (Statius Muller, 1776)	LC	Insetívoro
			Parulidae	Geothlypis aequinoctialis (Gmelin, 1789)	LC	Insetívoro
				Coereba flaveola (Linnaeus, 1758)	LC	Onívoro
				Coryphospingus pileatus (Wied, 1821)	LC	Onívoro
				Hemithraupis flavicollis (Vieillot, 1818)	LC	Onívoro
			Thraupidae	Ramphocelus bresilius (Linnaeus, 1766)	LC	Frugívoro
			Tinaupidae	Sporophila bouvreuil (Statius Muller, 1776)	LC	Onívoro
				Sporophila caerulescens (Vieillot, 1823)	LC	Onívoro
				Thraupis sayaca (Linnaeus, 1766)	LC	Frugívoro
	Análise de amostra			Volatinia jacarina (Linnaeus, 1766)	LC	Frugívoro
Santos et al. 2019	fecal	Charadriiformes	Scolopacidae	Calidris pusilla (Linnaeus, 1766)	EN	Carnívoro
		Columbiformes	Columbidae	Geotrygon montana (Linnaeus, 1758)	LC	Frugívoro
		Cuculiformes	Cuculidae	Crotophaga major Gmelin, 1788	LC	Onívoro
		Apodiformes	Trochilidae	Phaethornis malaris (Nordmann, 1835)	LC	Insetívoro
	A /I' / I	Apodilonnes	rrocrillidae	Thalurania furcata (Gmelin, 1788)	LC	Insetívoro
Siqueira et al. 2015	Análise estomacal de aves abatidas	Charadriiformes	Scolopacidae	Actitis macularius (Linnaeus, 1766)	LC	Insetívoro
	นับ นิงชีว สมสแนสร	Coraciiformes	Alcedinidae	Chloroceryle aenea (Pallas, 1764)	LC	Carnívoro
				Chelidoptera tenebrosa (Pallas, 1782)	LC	Insetívoro
		Galbuliformes	Bucconidae	Malacoptila rufa (Spix, 1824)	LC	Insetívoro
				Monasa nigrifrons (Spix, 1824)	LC	Insetívoro

Autores	Método Utilizado	Ordem	Família	Espécie	Status ICMBio	Dieta
		Psittaciformes	Psittacidae	Aratinga weddellii (Deville, 1851)	LC	Onívoro
		1 Sittaciioiiiles	1 Sittacidae	Brotogeris chrysoptera (Linnaeus, 1766)	LC	Granívoro
				Hylophylax naevius (Gmelin, 1789)	LC	Insetívoro
				Hylophylax punctulatus (Des Murs, 1856)	LC	Onívoro
				Isleria hauxwelli (Sclater, 1857)	LC	Insetívoro
			Thamnophilidae	Myrmoborus myotherinus (Spix, 1825) Phlegopsis nigromaculata (d'Orbigny & Lafresnaye,	LC	Insetívoro
			mammophilidae	1837)	LC	Insetívoro
				Pygiptila stellaris (Spix, 1825)	LC	Insetívoro
				Rhegmatorhina hoffmannsi (Hellmayr, 1907)	VU	Insetívoro
				Thamnomanes saturninus (Pelzeln, 1868)	LC	Insetívoro
				Thamnophilus amazonicus Sclater, 1858	LC	Insetívoro
			Formicariidae	Formicarius colma Boddaert, 1783	LC	Onívoro
			Dendrocolaptidae	Dendrocincla fuliginosa (Vieillot, 1818)	LC	Insetívoro
				Glyphorynchus spirurus (Vieillott, 1819)	LC	Insetívoro
		Passeriformes		Xiphorhynchus elegans (Pelzeln, 1868)	LC	Insetívoro
				Formicarius analis (d'Orbigny & Lafresnaye, 1837)	LC	Insetívoro
			Furnariidae	Synallaxis rutilans Temminck, 1823	LC	Onívoro
				Synallaxis rutilans Temminck, 1823	LC	Onívoro
				Heterocercus linteatus (Strickland, 1850)	LC	Onívoro
			Pipridae	Heterocercus linteatus (Strickland, 1850)	LC	Insetívoro
			i ipiidao	Lepidothrix nattereri (Sclater, 1865)	LC	Onívoro
				Manacus manacus (Linnaeus, 1766)	LC	Onívoro
			Platyrinchidae	Platyrinchus platyrhynchos (Gmelin, 1788)	LC	Insetívoro
			Rhynchocyclidae	Tolmomyias flaviventris (Wied, 1831)	LC	Insetívoro
			Tyrannidae	Attila phoenicurus Pelzeln, 1868	LC	Onívoro
			Turdidae	Turdus albicollis Vieillot, 1818	LC	Frugívoro
			ruruluae	Turdus hauxwelli Coues, 1880	LC	Onívoro
			Passerellidae	Arremon taciturnus (Hermann, 1783)	LC	Insetívoro

Autores	Método Utilizado	Ordem	Família	Espécie	Status ICMBio	Dieta
			Icteridae	Cacicus cela (Linnaeus, 1758)	LC	Onívoro
			Cardinalidae	Cyanoloxia rothschildii (Bartlett, 1890)	LC	Frugívoro
			Thraupidae	Loriotus cristatus (Linnaeus, 1766)	LC	Onívoro
			Tillaupidae	Saltator maximus (Statius Muller, 1776)	LC	Onívoro
Teixeira et al. 2019	Observação direta	Accipitriformes	Accipitridae	Spizaetus ornatus (Daudin, 1800)	LC	Carnívoro
	Observação direta Análise de amostra			Penelope jacucaca Spix, 1825	VU	Frugívoro
Thel et al. 2015	fecal	Galliformes	Cracidae	Penelope jacucaca Spix, 1825	VU	Frugívoro
11101 Ot al. 2010	Observação direta Análise de amostra		Gradidae	Penelope superciliaris Nardelli, 1993	LC	Frugívoro
	fecal			Penelope superciliaris Nardelli, 1993	LC	Frugívoro
Tubelis, DP. & Wachlevski, M.						
2021	Observação direta	Ciconiiformes	Ciconiidae	Ciconia maguari (Gmelin, 1789)	LC	Carnívoro
Tubelis, DP. 2009	Observação direta Análise de amostra	Psittaciformes	Psittacidae	Ara ararauna (Linnaeus, 1758)	LC	Frugívoro
Velásquez et al. 2019	fecal	Anseriformes	Anatidae	Cygnus melancoryphus (Molina, 1782)	LC	Herbívoro
Xavier et al. 2004	Observação direta	Procellariiformes	Diomedeidae	Diomedea exulans Linnaeus, 1758	CR	Carnívoro

DISCUSSÃO

Foram encontrados sete tipos de metodologias (análise de amostra fecal, análise de isótopos, análise estomacal de aves abatidas, coleta de egragópilas, observação direta, regurgitação natural e regurgitação química) para determinação da dieta de aves nos estudos considerados. As amostragens por análise fecal e conteúdo estomacal foram utilizadas nos primeiros estudos abrangentes sobre dieta de aves no Brasil (Moojen, et al. 1941, Schubart, et al. 1965), o que foi algo esperado, uma vez que mesmo os primeiros coletores de espécimes que chegaram ao Brasil para atender às demandas de museus científicos internacionais, já coletavam os conteúdos estomacais dos animais abatidos para a realização de análises posteriores de dieta. Há muitas discordâncias sobre a eficiência destes tipos de análises, por ocorrer distorções nos materiais obtidos, devido ao processo digestivo e poucas características taxonômicas nas amostras, porém elas continuam sendo fornecedoras de dados efetivos sobre a composição de dietas dos diferentes grupos de animais e são muito utilizadas por pesquisadores dessa área (Remsen, et al. 1993). Por exemplo, a análise fecal é considerada mais eficaz que a observação direta na detecção do consumo de frutos por certas aves frugívoras (Blake & Loiselle, 1992).

Algo relevante é o fato de uma única espécie poder ser classificada em categorias distintas de dietas, dependendo dos autores que são seguidos quanto às classificações, mas também em função das metodologias de coleta informações utilizadas, como evidenciado para diversas espécies em nossos resultados. De fato, as metodologias que envolvem observações diretas dos animais podem ser menos eficientes para a detecção de itens alimentares muito pequenos. Por outro lado, as metodologias que envolvem a análise de materiais estomacais ou regurgitos, podem ser menos eficazes para a detecção de itens que são facilmente digeríveis. Isto sugere que não se trata de apontar algumas metodologias como sendo mais eficientes do que outras, mas sim, evidencia que as metodologias devam se complementar para que as dietas sejam conhecidas com maior eficiência.

Deve-se notar que com o crescente número de estudos nas áreas de macroecologia e macroevolução, bancos de dados sobre dietas de aves do mundo todo têm sido compilados, uma vez que se trata de uma variável importante para análises de evolução, história de vida e conservação. No entanto, a nossa revisão evidencia que o conhecimento real sobre as dietas ainda é muito insipiente e que muito ainda deve ser melhorado para que estes bancos de dados sejam de fato representativos. Por isto, os pesquisadores, principalmente das regiões tropicais do planeta, não podem deixar de realizar mais trabalhos de campo para que o entendimento dos aspectos ecológicos e evolutivos das aves sejam melhor compreendidos no futuro.

A ordem mais representativa dentre as apresentadas nos estudos de dietas foi Passeriformes. Ela é a ordem com maior número de espécies conhecidas no Brasil e no mundo e nela estão incluídas as espécies bastantes conhecidas como gralhas, sabiás, andorinhas, e aves canoras (Wikiaves, 2022).

No território brasileiro, são conhecidas 1.971 espécies de aves de acordo com Pacheco et al. (2021), e a quantidade de espécies com algum estudo de dieta representa 8,63% da diversidade de aves do Brasil. Das espécies brasileiras, 254 estão listadas em algum grau de ameaça segundo o livro vermelho (ICMBio 2023), mas apenas 15 tiveram algum tipo de estudo de dieta realizado (9,45%). O baixo número de espécies de aves com algum tipo de informação sobre dieta é algo preocupante, principalmente para as ameaçadas de extinção, uma vez que no mundo todo existem casos em que a disponibilidade de recursos alimentares está entre os fatores de ameaça (Mizrahi & Pedro 2009, Baker et al. 2004, McGowan et al. 2011).

Das espécies ameaçadas, sete delas estão classificadas como EN (Em extinção), sendo que três (*A. jacutinga; C. globulosa* e *S. sula*) as ameaças são em relação a caça, uma (*P. lepturus*) sobre perda de habitat de nidificação em consequência de furacões que ocorreram em 1989 e 1995 (Lee e Walsh-McGehee 2000), uma espécie (*L. griseus*) está em ameaça por perda de habitat por pressões antrópicas e, por fim, a espécie *C. pussila* classificada como Em Extinção devido, principalmente, a colheita de caranguejo-ferradura, sua principal fonte de alimento (Mizrahi et al. 2012).

As causas de ameaça dos táxons de aves do Brasil presentes em listas de espécies ameaçadas de extinção apontam principalmente a perda e alteração de hábitats, bem como a caça como causas de declínio. No entanto, pouco se sabe sobre como a perturbação dos habitats pode afetar as populações de aves de maneira negativa através da alteração da disponibilidade e qualidade de recursos alimentares. Poucos táxons ameaçados tiveram suas dietas analisadas e estudos relatando as frequências dos itens alimentares em diferentes condições ambientais são mais escassos ainda, dificultando a interpretação das causas de ameaça, bem como a proposição de planos de manejo e de recuperação.

Diante da crescente vertente de ameaças às espécies e habitats brasileiros, esta revisão teve como meta evidenciar a importância dos estudos de dietas para o entendimento dos graus de ameaça e para a indicação de diretrizes de manejo para espécies de aves brasileiras. Os dados mostraram uma ampla carência deste tipo de estudo e sugerem que se trata de uma linha de pesquisa que precisa avançar no Brasil.

CONCLUSÃO

Diante dos fatos expostos, conclui-se que o estudo de dieta de aves ainda é um assunto pouco explorado no Brasil, mesmo sendo de grande importância para o conhecimento dos aspectos ecológicos de espécies e para conservação das mesmas. Muitas espécies se encontram em classificação de ameaça em virtude da perda de locais de alimentação, portanto esse conhecimento corrobora de modo direto para a conservação de espécies e ecossistemas.

REFERÊNCIAS BIBLIOGRÁFICAS

BAISER, B. & LOCKWOOD, J.L. 2011. The relationship between functional and taxonomic homogenization. Global Ecology and Biogeography.

BAKER, A. J., GONZALEZ, P. M., PIERSMA, T., NILES, L. J., DO NASCIMENTO, I. D. S., ATKINSON, P. W., CLARK, N. A., MINTON, C. D. T., PECK, M. K. & AARTS, G.. 2004. Rapid population decline in red knots: fitness consequences of decreased refuelling rates and late arrival in Delaware Bay. Proceedings of the Royal Society of London B Biological Sciences 271: 875-882.

BARNAGAUD, J.Y.., MAZET, N., MUNOZ, F., GRENIÉ, M., DENELLE, P., SOBRAL, M., KISSLING, WD., Şekercioğlu, ÇH & VIOLLE, C. 2019. Functional biogeography of dietary strategies in birds. Glob. Ecol. Biog. 28(7), 1004-1017.

BEAVER, DL. & BALDWIN, PH. 1975. Ecological overlap and the problem of competition and sympatry in the Western and Hammond's flycatchers. Condor 77: 1–13.

BLAKE, J. G. & B. A. LOISELLE. 1992. Fruits in the diets of neotropical migrant birds in Costa Rica. Biotropica 24:200-210.

BOSENBECKER, C. & BUGONI, L. 2020. Trophic niche similarities of sympatric Turdus thrushes determined by fecal contents, stable isotopes, and bipartite network approaches. Ecol. evol., 10(17), 9073-9084.

BRANDLE, M., PRINZING, A., PFEIFER, R., & BRANDL, R. 2002. Dietary niche breadth for Central European birds: correlations with species-specific traits. Evol. Ecol. Res. 4: 643–657.

BURIN, G., KISSLING, W.D., GUIMARÃES, P.R., ŞEKERCIOĞLU, Ç.H. & QUENTAL, T.B. 2016. Omnivory in birds is a macroevolutionary sink. Nature Commun., 7(1), 1-10.

CADOTTE M.W. & TUCKER C.M. 2017. Should Environmental Filtering be Abandoned? Trends Ecol Evol. 32(6):429-437. doi: 10.1016/j.tree.2017.03.004. Epub 2017 Mar 28. PMID: 28363350.

CHAPMAN, A. & ROSENBERG, KV. 1991. Diets of four sympatric Amazonian woodcreepers (Dendrocolaptidae). Condor 93: 904–915.

COLLINS, W.J., BEAMS, S.D., WHITE, A.J.R.& CHAPPELL, B.W. 1982. Nature and origin of A-type granites with particular reference to southeastern Australia. Contributions to Mineralogy and Petrology 80: 189-200.

DEL HOYO, J., ELLIOTT, A., SARGATAL, J. & CHRISTIE, D.A. (eds.) 2013. Handbook of the Birds of the World. Special Volume: New Species and Global Index. Lynx Edicions, Barcelona.

DURAES, R. & MARINI, M. A. 2005. A quantitative assessment of bird diets in the Brazilian atlantic forest, with recommendations for future diet studies. Ornitologia neotropical. 16: 65-83.

FARIA, F.A., ALBERTONI, E.F. & BUGONI, L. 2018. Trophic niches and feeding relationships of shorebirds in southern Brazil. Aquat. Ecol., 52(4), 281-296.

GRANZINOLLI, M.A.M & MOTTA-JUNIOR, J.C. 2007. Feeding ecology of the White-tailed Hawk (Buteo albicaudatus) in south-eastern Brazil. Emu-Austral Ornithol., 107(3), 214-222.

HEEZIK, YV. & DAVIS, L. 1990. Effects of food variability on growth rates, fledging sizes and reproductive success in the Yellow-eyed Penguin Medagyptes antipodes. Ibis 132: 354–365.

HESPENHEIDE, HA. 1971. Food preference and the extent of overlap in some insectivorous birds, with special reference to the Tyrannidae. Ibis 113: 57–72.

HUTCHINSON, G. E. (1957). Concluding Remarks. Cold Spring Harbor Symposia on Quantitative Biology, 22, 415–427. http://dx.doi.org/10.1101/SQB.1957.022.01.039

ICMBio, 2023. Sistema de Avaliação do Risco de Extinção da Biodiversidade – SALVE. Disponível em: https://salve.icmbio.gov.br/. Acesso em: 20 de Mar. de 2023.

KARR, J.R. 1976. Within- and Between-Habitat Avian Diversity in African and Neotropical Lowland Habitats. Ecological Monographs. 46: 4, p. 457-481.

KISSLING, W. D., WOLF, L. E.; BAKER, W.E.; BORCHESENIUSA, T.L.P., BALSLEVA, H. & SVENNING, J.C. 2012. Cenozoic imprints on the phylogenetic structure of palm species assemblages worldwide. Proceedings of the National Academy of Sciences, v. 109, n. 19, p. 7379–7384.

KOBER, K. & BAIRLEIN, F. 2006. Shorebirds of the bragantinian península II. Diet and forraging strategies of shorebirds at a tropical site in Northern Brazil. Ornitologia tropica, 17: 549-562.

LEE, D.S., WALSH-MCGEHEE. 2000. Population estimates, conservation concerns, and management of Tropicbirds in the Western Atlantic. Caribbean Journal of Science 36(3-4):267-279.

LEITE, G.A. 2020. Diet of the Wattled Curassow (Crax globulosa) on the Juruá River, Brazilian Amazonia. Ornithology Research (2020) 28:161–167.

LEVEY, D. J. 1988. Spatial and temporal variation in Costa Rican fruit and fruit-handling bird abundance. Ecol. Monogr. 58:251-269.

LOISELLE, B. A. & BLAKE, J. G. 1994. Annual variation in birds and plots of a tropical second-growth woodland. Condor 96:368-380.

LOISELLE, BA, & BLAKE, J.G.1991. Temporal variation in birds and fruits along an elevational gradient in Costa Rica. Ecology 72: 180-193.

LOVETTE, I. J. & FITZPATRICK, J.W. 2016. Handbook of birds biology (3rd ed.). Chichester, UK: John Wiley & Sons Inc.

MACARTHUR, R. H., & PIANKA, E. R. (1966). On optimal use of a patchy environment. The American Naturalist, 100, 603–609. https://doi.org/10.1086/282454

MALIZIA, LR. 2001. Seasonal fluctuations of birds, fruits, and flowers in a subtropical forest of Argentina. Condor 103: 45–61.

MANCINI, P.L., HOBSON, K.A. & BUGONI, L. 2014. Role of body size in shaping the trophic structure of tropical seabird communities. Marine ecology progress series. 497: 243-257.

MANHÃES, M. A., LOURES-RIBEIRO, A. & DIAS, M. M. 2010. Diet of understorey birds in two Atlantic Forest areas of southeast Brazil, Journal of Natural History, 44:7-8, 469-489, DOI: 10.1080/00222930903380947.

MANHÃES, M.A. & DIAS, M.M. 2008. Diet and feeding preference of the plain antvireo (Dysithamnus mentalis) in an area of Brazilian atlantic forest. Ornitologia Neotropical 19: 417–426, 2008.

MANHÃES, M.A. 2003. Dieta de Traupíneos (Passeriformes, Emberizidae) no Parque Estadual do Ibitipoca, Minas Gerais, Brasil. Iheringia Ser. Zool. 93, 59-73.

MANHÃES, M.A., DIAS, M.M. & LIMA, A.L.C. 2015. Feeding resource partitioning between two understorey insectivorous birds in a fragment of Neotropical cloud forest. Braz. J. Biol., 2015, vol. 75, no. 4, suppl. 1, pp. S176-S183.

MARQUES, F.P., CARDOSO, L.G., HAIMOVIC.I, M & BUGONI, L. 2018. Trophic ecology of Magellanic penguins (Spheniscus magellanicus) during the non-breeding period. Estuarine, Coastal and Shelf Science, 210, 109-122.

MARTÍNEZ, C. 2004. Food and niche overlap of the Scarlet Ibis and the Yellow-crowned Night Heron in a tropical mangrove swamp. Waterbirds, 27(1), 1-8.

MCGOWAN, C. P., HINES, J. E., NICHOLS, J. D., LYONS, J. E., SMITH, D. R., KALASZ, K. S., NILES, L. J., DEY, A. D., CLARK, N. A., ATKINSON, P. W., MINTON, C. D. T. & KENDALL, W. 2011. Demographic consequences of migratory stopover: linking red knot survival to horseshoe crab spawning abundance. Ecosphere 2: 1-21.

MIZRAHI, D. S. & PETERS, K. A. 2009. Relationships between Sandpipers and Horseshoe Crab in Delaware Bay: A Synthesis. Biology and Conservation of Horseshoe Crabs (Tanacredi, J. T., M. L. Botton and D. R. Smith, Eds.). Springer, New York. Pages 65-87.

MIZRAHI, D. S., PETERS, K. A. & HODGETTS, P. A. 2012. Energetic condition of Semipalmated and Least Sandpipers during northbound migration staging periods in Delaware Bay. Waterbirds 35: 135-145.

MOOJEN, J., CARVALHO, J. C. & LOPES, H. S. 1941. Observações sobre o conteúdo gástrico das aves brasileiras. Mem. Inst. Oswaldo Cruz 36: 405–444.

MORELLI, F., BENEDETTI, Y., HANSON, J.O. & FULLER, R.A. 2021. Global distribution and conservation of avian diet specialization. Conserv. Letters, 14(4), e12795.

MORRISON, M. L., TIMOSSI, I. C., WITH, K. A. & MANLEY, P. A. 1985. Use of tree species by forest birds during winter and summer. J. Wildl. Manage. 49:1098-1102.

MORSE, D. H. 1974. Niche breath as a function of social dominance. Am. Nat. 108: 818–830.

NAVES, L.C., BRUSQUE, L.F. &VOOREN, C.M. 2002. Feeding ecology of Sula leucogaster, Anolus stolidus and Anous minutus at Saint Peter and Saint Paul's Rocks, Brazil. Ararajuba 10 (1): 21-30.

PACHECO, J.F., SILVEIRA, L.F., ALEIXO, A., AGNE, C.E., BENCKE, G.A., BRAVO, G.A., BRITO G.R.R., COHN-HAFT, M., MAURÍCIO, G.N., NAKA, L.N., OLMOS, F., POSSO, S.R., LEES, A.C., FIGUEIREDO, L.F.A., CARRANO, E., GUEDES, R.C., CESARI, E., FRANZ, I., SCHUNCK, F & PIACENTINI, V.Q. 2021. Annotated checklist of the birds of Brazil by the Brazilian Ornithological Records Committee—second edition. Ornithol. Res. 29, 94–105. https://doi.org/10.1007/s43388-021-00058-x

PÉREZ, EM. & BULLA, L. 2000. Dietary relationships among four granivorous doves in Venezuelan savannas. J. Trop. Ecol. 16: 865–882.

PETIT, L. J., PETIT, D. R., PETIT, K. E. & FLEMING, W. J. 1990. Intersexual and Temporal variation in foraging ecology of Prothonotary Warblers during the breeding season. Auk 107:133-145.

PIRATELLI, A. & PEREIRA, M.R. 2002. Dieta de aves na região leste de Mato Grosso do Sul, Brasil. Ararajuba, 10 (2): 131-139.

REMSEM, J. V.; HIDE, M. A. & CHAPMAN, E A.1993. Diets of neotropical Trogons, Motmots, Bambets and Toucans. Condor 95:178-192.

ROSELLI, L. 1994. The annual cycle of the Whiteruffed Manakin Corapipo leucorrhoa, a tropical frugivorous altitudinal migrant, and its food plants. Bird Conserv. Int. 4: 143–160.

SABINO, U., MORAIS, R. & DUCA, C. 2017. Diet of some passerines in south coast of Espírito Santo state, Brazil. Papéis Avulsos de Zoologia, 57, 387-391.

Schubart, O., Aguirre, Á. C. & Sick, H. 1965. Contribuição para o conhecimento da alimentação das aves brasileiras. Arq. Zool. S. Paulo 12: 95–249.

ŞEKERCIOĞLU, Ç. H., DAILY, G. C., & EHRLICH, P. R. 2004. Ecosystem consequences of bird declines. Proceedings of the National Academy of Sciences, v. 101, n. 52, p. 18042–18047.

ŞEKERCIOĞLU, Ç. H., WENNY, D. G. & WHELAN, C. J. 2016. Why birds matter: Avian ecological function and ecosystem services. Chicago, IL:University of Chicago Press.

SHERRY, TW. 1984. Comparative dietary ecology of sympatric, insectivorous Neotropical flycatchers (Tyrannidae). Ecol. Monogr. 54: 313–338.

SHERRY, TW. 1990. When are birds dietarily specialized? Distinguishing ecological from evolutionary approaches. Stud. Avian Biol. 13: 337–352.

SICK, H. 1997. 'Ornitologia Brasileira. Rio de Janeiro: Editora Nova Fronteira, Brasil: p.862.

SIQUEIRA, P.R., VASCONCELOS, M.F., GONÇALVES, R.M.M. & LEITE, L.O. 2015. Assessment of stomach contents of some Amazonian Birds. Ornitol. Neotrop 26, 79–88, 2015.

SOTO-SARAVIA, RA., GARRIDO-CAYUL, C.M., AVARIA-LLAUTUREO, J., BENÍTEZ-MORA, A., HERNÁNDEZ, C.E., & GONZÁLEZ-SUÁREZ, M. 2021. Threatened neotropical birds are big, ecologically specialized, and found in less humanized refuge areas. Avian Conserv. Ecol. 16(2).

THEL, T.N., TEIXEIRA, P.H.R., LYRA-NEVES, R.M., TELINO-JÚNIOR, W.R., FERREIRA, J.M.R & AZEVEDO-JÚNIOR, S.M. 2015. Aspects of the ecology of Penelope superciliaris Temminck, 1815 (Aves: Cracidae) in the Araripe National Forest, Ceará, Brazil. Brazilian Journal of Biology, 75, 126-135.

VELLEND, M. 2010. Conceptual Synthesis in Community Ecology. The Quarterly Review of Biology, vol. 85, No. 2, pp. 183-206. http://www.jstor.org/stable/10.1086/652373

WIKIAVES (2022). WikiAves, a Enciclopédia das Aves do Brasil - Passeriformes. Disponível em: < https://www.wikiaves.com.br/wiki/passeriformes>. Acesso em: 08/12/2022.

ZELLER, N.S. & COLLAZO, J. A. 1995. Abundance and distribution of overwintering passerines in bottomland hardwood forests in North Carolina. The Wilson Bulletin, 107:4, p. 698-708.