Détection et classification d'animaux sur des séquences d'images.

Paul Tresson

Philippe Tixier, William Puech et Dominique Carval

le 22 mars 2022 CBGP











Modèle d'étude : Le charançon du bananier



Modèle d'étude : Le charançon du bananier





Modèle d'étude : Le charançon du bananier







Méthodes de lutte

- Lutte chimique n'est presque plus pratiquée en France
- ► Pièges à phéromones
- Jachères
- Rotations



- ▶ Import d'ennemis infructueux (e.g. Plaesius javanus)
- Pas de parasites ou parasitoïdes spécifiques
- Prédateurs généralistes:

- ▶ Import d'ennemis infructueux (e.g. Plaesius javanus)
- Pas de parasites ou parasitoïdes spécifiques
- Prédateurs généralistes:
- Fourmis

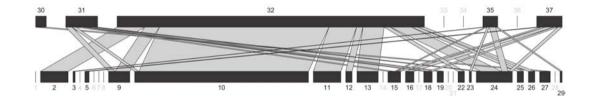
Gold et al., 2001 J. Integr. Pest Manag., Tresson et al., 2021 J. App. Entomol.

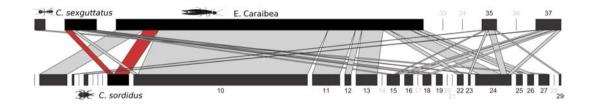
- ▶ Import d'ennemis infructueux (e.g. Plaesius javanus)
- Pas de parasites ou parasitoïdes spécifiques
- Prédateurs généralistes:
- Fourmis
- Dermaptères

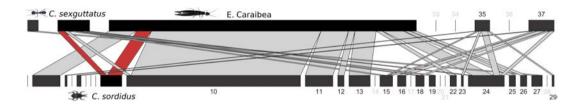
Gold et al., 2001 J. Integr. Pest Manag., Tresson et al., 2021 J. App. Entomol.

- ▶ Import d'ennemis infructueux (e.g. Plaesius javanus)
- Pas de parasites ou parasitoïdes spécifiques
- Prédateurs généralistes:
- Fourmis
- Dermaptères
- Araignées

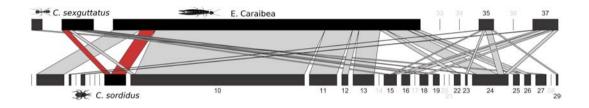
Gold et al., 2001 J. Integr. Pest Manag., Tresson et al., 2021 J. App. Entomol.



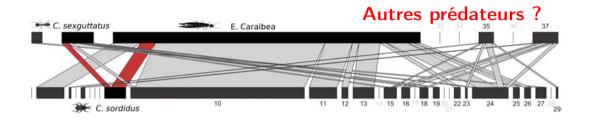




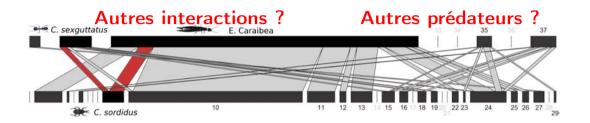
Stade cible?



Stade cible ? Nécrophagie ?



Stade cible ? Nécrophagie ?



Stade cible ? Nécrophagie ?

Besoin d'une information contextualisée

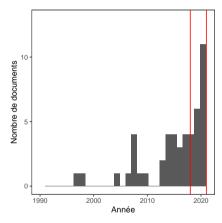
Besoin d'une information contextualisée

Je ne crois que ce que je vois

Pièges photos



Analyse automatique



"computer" AND "vision" AND "ecology"

- ► Satellite, microscopie, pièges photos
- Principalement de l'identification (ex: PlantNet)

Quelles méthodes d'analyse d'images sont pertinentes en écologie ?

Comment utiliser les images pour analyser les interactions écologiques ?

Introduction

Soustraction de fond (analyse manuelle)

Réseaux de neurones (analyse automatique)

Discussion



Description des parcelles











Dispositif



Dispositif





Dispositif







► 5 parcelles

- ▶ 5 parcelles
- ▶ 5 points de mesures de proies sentinelles par parcelle

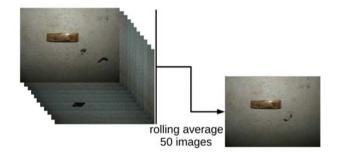
- ► 5 parcelles
- ▶ 5 points de mesures de proies sentinelles par parcelle
- ► 5 répétitions dans le temps

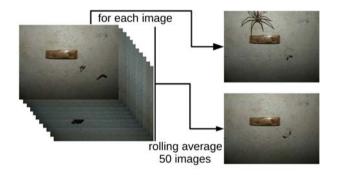
- ▶ 5 parcelles
- ▶ 5 points de mesures de proies sentinelles par parcelle
- ► 5 répétitions dans le temps
- ► Timelapse 24 h avec une image toutes les 30 s

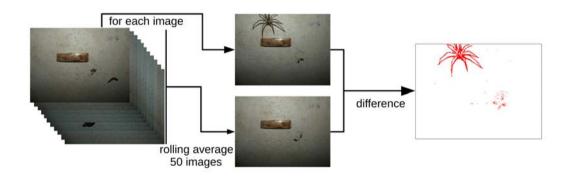
- ▶ 5 parcelles
- ▶ 5 points de mesures de proies sentinelles par parcelle
- ► 5 répétitions dans le temps
- ► Timelapse 24 h avec une image toutes les 30 s
- ▶ 125 jours d'observation

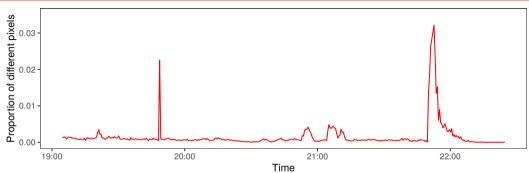
- ▶ 5 parcelles
- ▶ 5 points de mesures de proies sentinelles par parcelle
- ► 5 répétitions dans le temps
- ► Timelapse 24 h avec une image toutes les 30 s
- ▶ 125 jours d'observation
- ▶ 300 000 images pour 3000 h d'observation

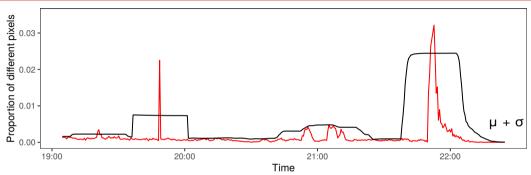


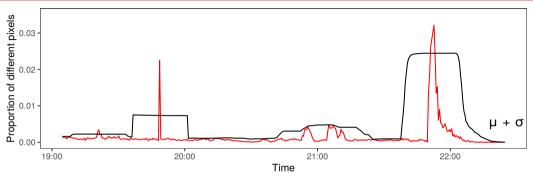




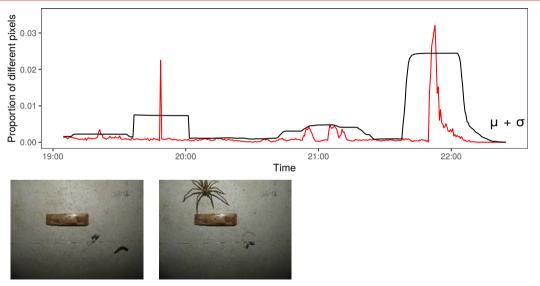


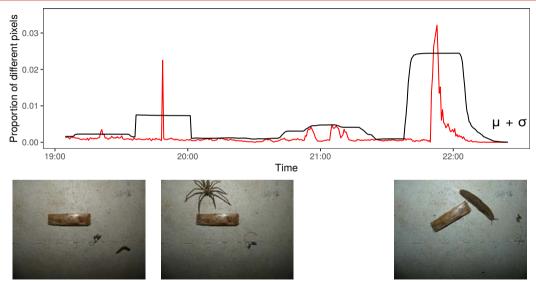












Analyse de la prédation

Adultes

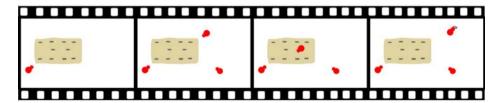


Analyse de la prédation

Adultes



Œufs



Aperçu général

- ▶ 10% des images sélectionnées
- ▶ 10 heures d'analyse
- ► Au moins 1800 individus appartenant à 68 espèces différentes
- ▶ 82/250 charançons prédatés
- ► 734/1250 œufs prédatés

Aperçu général

Les prédateurs des charançons adultes sont...

Aperçu général

Les prédateurs des charançons adultes sont... des vertébrés !



Mus musculus



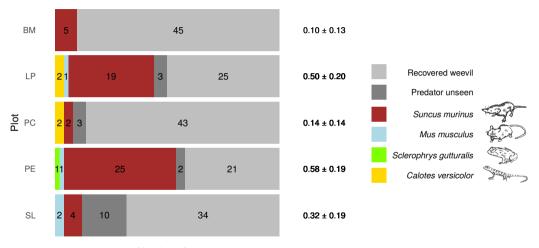
Calotes versicolor



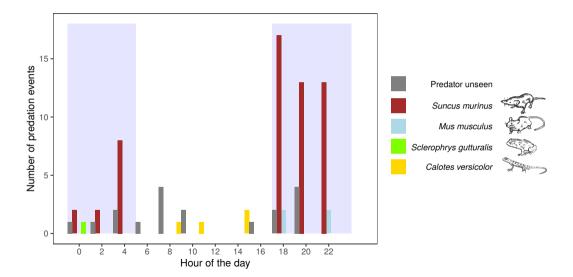
Suncus murinus



Sclerophrys gutturalis

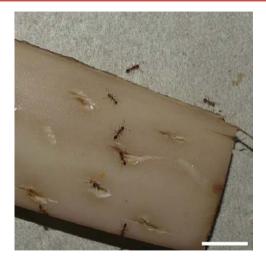


Number of predation events



Importance de ces résultats

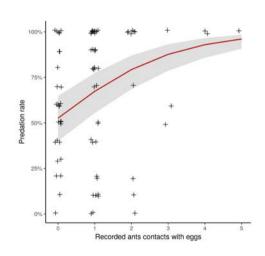
- Pas d'invertébrés
- ► Vertébrés mentionnés uniquement de manière anecdotique
- Pas de quantification
- Crapauds suspectés (Vinatier, com. pers.)



Bande blanche = 1 cm



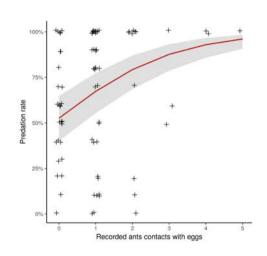
Bande blanche = 1 cm



p-value < 0.001 (GLMM parcelle en facteur aléatoire)



Bande blanche = 1 cm



p-value < 0.001 (GLMM parcelle en facteur aléatoire)



Bande blanche = 1 cm



Bande blanche = 1 cm

Importance de ces résultats

- Confirmation du rôle des fourmis et dermaptères
- ► Identification de stades cibles
- Nécrophagie
- ▶ Blattes et gastéropodes ignorés par biais d'échantillonnage ?

Introduction

Soustraction de fond (analyse manuelle)

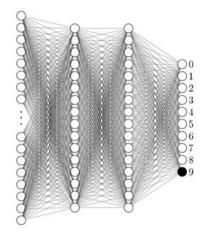
Réseaux de neurones (analyse automatique)

Discussion



Structure d'un réseau de neurones

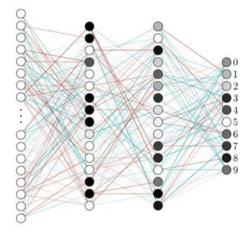




Sanderson, 2017

Apprentissage d'un réseau de neurones





Sanderson, 2017

Usages



Jouer au go

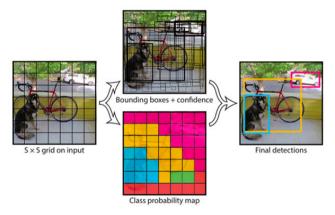


Générer des images

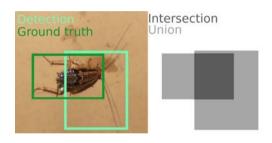


Détecter des objets...

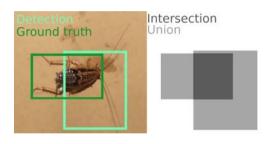
Détection d'objets avec YOLO



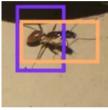
Redmon et al., 2015 CVPR



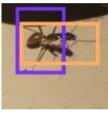
► Intersection over Union



- ► Intersection over Union
- ► True Positive (TP) si :
 - Classe correcte
 - IoU > seuil



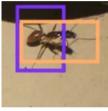
mauvaise classe



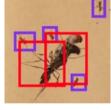


mauvaise classe

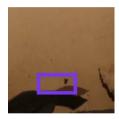
doublon



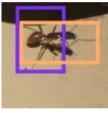




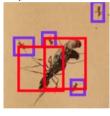
doublon



 $\quad \text{fond} \quad$



mauvaise classe



doublon



fond

False Negative (FN)



non détecté

$$precision = \frac{TP}{TP + FP}$$

$$\mathsf{recall} = \frac{\mathit{TP}}{\mathit{TP} + \mathit{FN}}$$

$$\textbf{F1} = 2 \times \frac{\textit{precision} \times \textit{recall}}{\textit{precision} + \textit{recall}}$$

Average Precision (AP):

Aire sous la courbe precision - recall Pour chaque classe

mean Average Precision (mAP) :

Moyenne des AP

Protocole

- ► Parcelles au Costa-Rica
- ► Images toutes les 30 s
- ► 3 nuits
- ► Œufs, larves et adultes (vivants et morts)

Caractéristiques du jeu de données

- ► Images originales de 3000 × 4000 *pixels*
- ▶ 189 images labellisées
- 4087 animaux observables
- 23 classes présentes
- ▶ 95 images d'entraînement, 94 de test

Exemples d'images



Exemples d'images



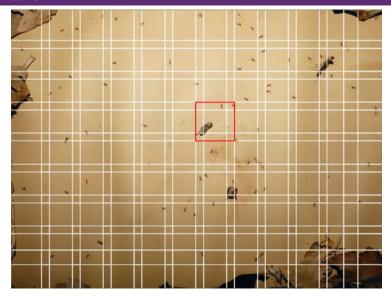
Exemples d'images



Pré-traitement



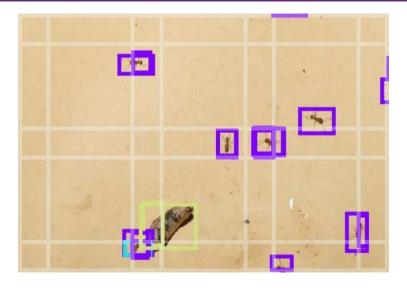
Pré-traitement



Post-traitement

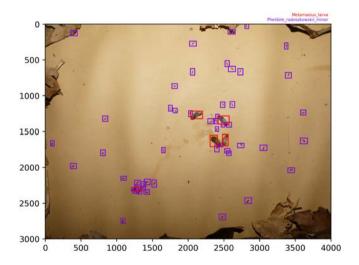


Post-traitement

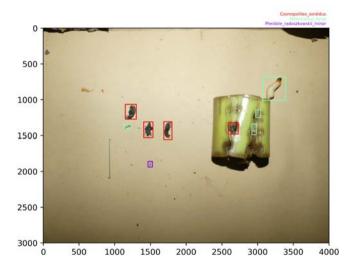


Post-traitement

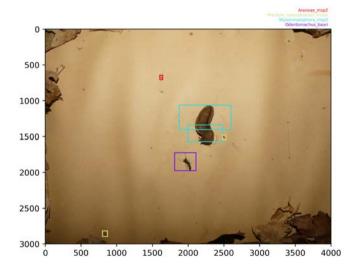




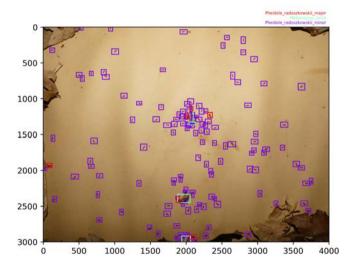
Precision	Recall	F1-score
0.86	0.88	0.87



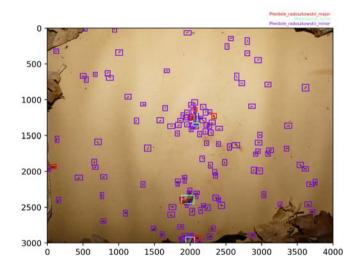
Precision	Recall	F1-score
0.86	0.88	0.87

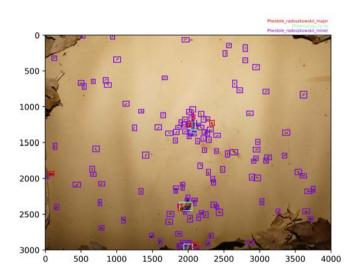


Precision	Recall	F1-score	
0.86	0.88	0.87	

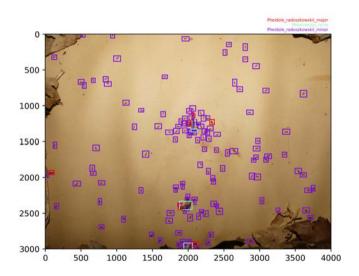


Precision	Recall	F1-score
0.86	0.88	0.87

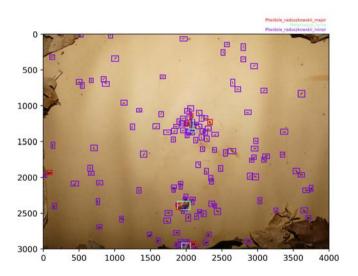


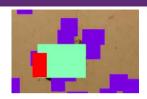


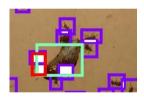


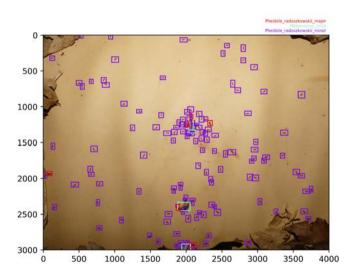


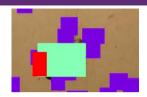


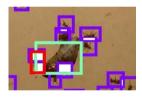


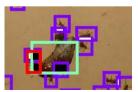




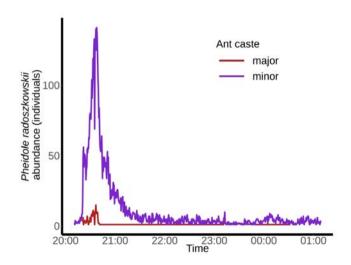




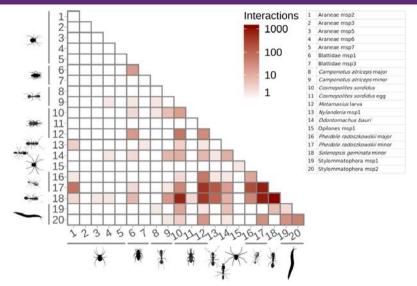




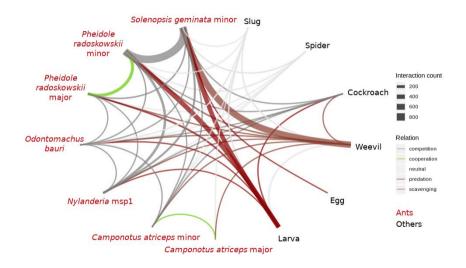
Résultats : Abondance



Résultats : Interactions



Résultats : Interactions



Super-classes	Classes	train	test	$AP(\pm\sigma)$
Ant	10	1467	1395	0.84 ± 0.29
Cockroach	3	35	31	0.18 ± 0.15
Egg	1	89	85	0.85 ± 0.00
Larva	1	296	294	0.94 ± 0.00
Slug	2	16	14	0.63 ± 0.55
Spider	6	18	14	0.64 ± 0.50
Weevil	1	173	167	0.90 ± 0.00

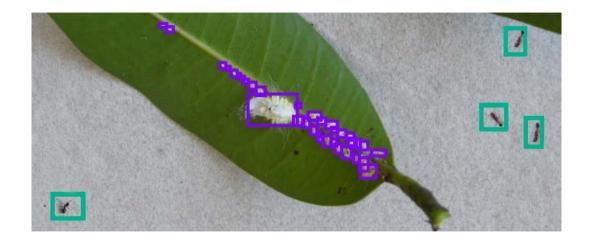
Super-classes	Classes	train	test	$AP(\pm\sigma)$
Ant	10	1467	1395	0.84 ± 0.29
Cockroach	3	35	31	0.18 ± 0.15
Egg	1	89	85	0.85 ± 0.00
Larva	1	296	294	0.94 ± 0.00
Slug	2	16	14	0.63 ± 0.55
Spider	6	18	14	0.64 ± 0.50
Weevil	1	173	167	0.90 ± 0.00

Super-classes	Classes	train	test	$AP(\pm\sigma)$
Ant	10	1467	1395	0.84 ± 0.29
Cockroach	3	35	31	0.18 ± 0.15
Egg	1	89	85	0.85 ± 0.00
Larva	1	296	294	0.94 ± 0.00
Slug	2	16	14	0.63 ± 0.55
Spider	6	18	14	0.64 ± 0.50
Weevil	1	173	167	0.90 ± 0.00

Comment améliorer la robustesse de la méthode ?

Comment améliorer la robustesse de la méthode ? Classification hiérarchique









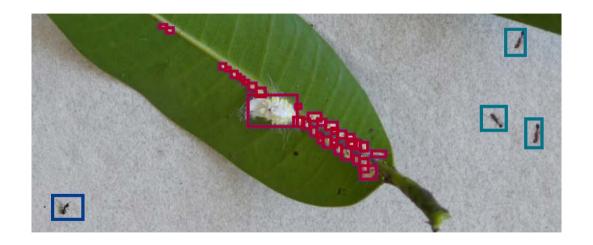


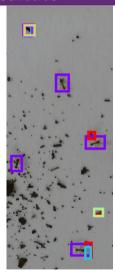




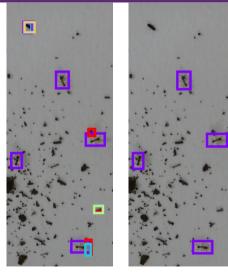






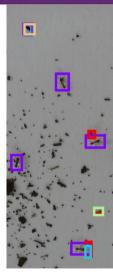


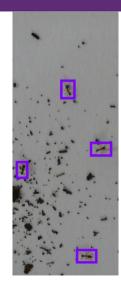
Non hiérarchique



Non hiérarchique

Hiérarchique





Métrique	Non hiérar.	Hiérarchique	Gain
Precision	0.45	0.75	0.30
Recall	0.92	0.90	-0.02
F1-score	0.60	0.81	0.21
mAP	0.47	0.74	0.27

Non hiérarchique

Hiérarchique

Introduction

Soustraction de fond (analyse manuelle)



Pertinence des outils

Soustraction de fond

(Analyse manuelle)

Réseaux de neurones

(Analyse automatique)

Soustraction de fond Expérience *in situ* Réseaux de neurones Conditions contrôlées



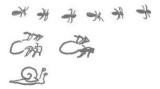


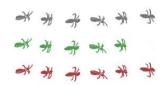
Soustraction de fond

Expérience in situ Forte variabilité



Conditions contrôlées Faible variabilité





Soustraction de fond

Expérience *in situ*Forte variabilité
Information abstraite

Réseaux de neurones

Conditions contrôlées Faible variabilité Information simple

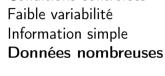
Prédation?

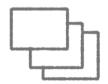




Soustraction de fond

Expérience *in situ*Forte variabilité
Information abstraite **Données peu nombreuses**





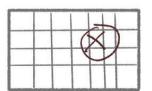


Réseaux de neurones

Conditions contrôlées

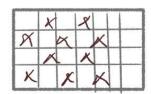
Soustraction de fond

Expérience in situ
Forte variabilité
Information abstraite
Données peu nombreuses
Expérience ponctuelle



Réseaux de neurones

Conditions contrôlées Faible variabilité Information simple Données nombreuses Expérience répétée



Proies sentinelles et images Barcoding ADN

Proies sentinelles et images
Toute l'information visible

Barcoding ADN Aussi consommation cachée



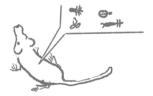
Proies sentinelles et images

Toute l'information visible Information prédation

Barcoding ADN

Aussi consommation cachée Information régime alimentaire



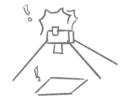


Proies sentinelles et images

Toute l'information visible Information prédation Biais expérimentaux

Barcoding ADN

Aussi consommation cachée Information régime alimentaire Biais échantillonnage





Proies sentinelles et images

Toute l'information visible Information prédation Biais expérimentaux **Mise en place simple**

Barcoding ADN

Aussi consommation cachée Information régime alimentaire Biais échantillonnage Protocole complexe







Proies sentinelles et images

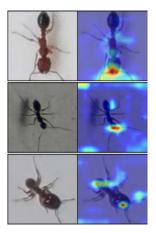
Toute l'information visible Information prédation Biais expérimentaux Mise en place simple

Barcoding ADN

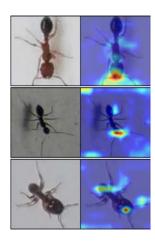
Aussi consommation cachée Information régime alimentaire Biais échantillonnage Protocole complexe

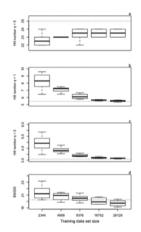
Complémentarité des méthodes

Perspectives



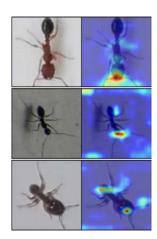
Perspectives

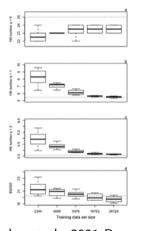




Durden et al., 2021 Progress in Oceanography

Perspectives





Durden et al., 2021 Progress in Oceanography



Romero-Ferrero et al., 2019 Nature Methods

Merci de lon lon lotre attention