



**Note descriptive synthétique des protocoles reptiles / amphibiens mis
en œuvre au CEN Corse**

GENERALITES

- **Description des programmes d'intervention dans lesquels s'inscrit la demande :**

Ci-contre, les programmes d'intervention dans lesquels s'inscrit la demande : PNA tortue d'Hermann, PNA Cistude d'Europe, PNA Crapaud vert, Atlas de la Biodiversité Communale, gestion de sites, inventaires ponctuels, etc.

Les objectifs principaux recherchés lors de la réalisation d'inventaires sont l'amélioration des connaissances sur les espèces locales (répartition, démographie, etc.) et la mise en évidence de secteurs à enjeux pour ces espèces.

- **Période / dates d'intervention :**

En général, les inventaires ont lieu au printemps, mais il est possible que des interventions plus tardives soient nécessaires (été, automne, etc.).

AMPHIBIENS

PROTOCOLE D'ETUDE ET DE SUIVI DES POPULATIONS D'AMPHIBIENS

Les adultes d'Anoures et d'Urodèles sont capturés à la main, identifiés et relâchés sur place. Dans le cadre bien précis d'un suivi de population, des techniques de piégeage, permettant d'intercepter les individus dans leurs déplacements, peut-être envisagé. Dans ce cas les pièges (barrières + seaux) sont relevés au minimum tous les deux jours, les adultes identifiés et relâchés sur place.

Les larves d'Urodèle sont capturées à l'aide d'une époussette, identifiées et relâchées sur place.

Hormis les têtards des espèces de Discoglosse sarde et de Discoglosse corse, les têtards d'Anoure sont capturés à l'aide d'une époussette, identifiés et relâché sur place.

Concernant le genre *Discoglossus*, la détermination des têtards de l'espèce corse ou sarde nécessite l'utilisation de la binoculaire avec l'euthanasie préalable de l'individu. Un échantillonnage est donc effectué pour une détermination des têtards à la binoculaire (x10 - x40), d'après les critères d'identifications de Lanza (1982) et *Salvidio et al.* (1997). Ces critères portent essentiellement sur la position du spiracle (ventral pour les Discoglossidés) et la morphologie du disque buccal (différentes entre les deux espèces de Discoglosses). Pour chaque ponte de Discoglosse identifiée, un échantillon de 2 individus têtards est prélevé et conservé dans une solution de formol à 5%, et/ou dans de l'alcool à 70°. A la fin de l'étude, les échantillons sont conservés par l'Association et disponibles.

REPTILES

PROTOCOLE D'ETUDE ET DE SUIVI DES POPULATIONS DE REPTILES

Les adultes sont capturés à la main ou à l'aide de piège (nasse, filet, etc.), identifiés et relâchés sur place.

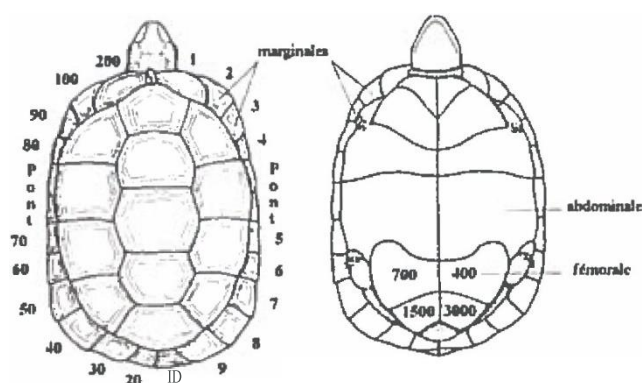
Dans le cadre de suivi de population et l'utilisation de modèles structurés de dynamique de populations, les marquages (ponctuel ou définitif) sont indispensables.

Pour les Lacertidés et les Géconidés, un marquage ponctuel à la peinture sur le corps des individus (dos, aisselle et/ou bas du ventre) peut suffire.

Pour les tortues, lors de marquage permanent, les individus capturés sont marqués par des encoches sur les écailles marginales de la carapace. Ce principe de marquage s'avère rapide et fiable. Il ne perturbe pas les tortues et les encoches sont toujours visibles après une dizaine d'années ce qui permet d'envisager une étude à long terme. Ce même principe peut être appliquée avec simplement de la peinture si le suivi est ponctuel.

On obtient ainsi une véritable fiche d'identité pour chaque individu capturé appartenant à la population présente sur le site.

Exemple de codage pour le marquage permanent de tortues :



Dorsière

Plastron

Pour la tortue d'Hermann, dans le cadre de la mise en œuvre du plan de restauration et des inventaires régionaux, nous appliquons à l'association le protocole mis au point par le CNRS/EPHE de Montpellier (Marc Cheylan et Aurélien Besnard) (cf. document ci-joint).

Dans le cadre précis d'un suivi de population et de recherche des domaines vitaux, la technique de radiopistage ou télémétrie sera appliquée. Chaque individu est équipé d'un émetteur : vissé ou collé sur la carapace (derrière la tête) au niveau des écailles marginales des tortues ou fixé à l'aide de collier ou d'un harnais pour les lézards et couleuvres. Chaque émetteur ainsi que l'individu auquel il est associé, est identifié par une fréquence qui lui est propre et localisé par la méthode de triangulation grâce à l'utilisation d'un récepteur télémétrique et d'une antenne de réception. La pose des émetteurs nécessite la capture des animaux. Une fois les informations recherchées recueillies, dans la mesure du possible, les individus sont à nouveau capturés, déséquipés de leurs émetteurs puis relâchés.

Pour la recherche des sites de ponte, seules les femelles gestantes sont équipées. Pour cela, les femelles capturées sont palpées et éventuellement radiographiées afin de détecter la présence d'œufs. Seules les femelles fécondées sont équipées d'un émetteur avant d'être relâchées dans le milieu à l'endroit précis de la capture. Les autres femelles sont immédiatement relâchées sans équipement.

LISTES DES REPTILES ET AMPHIBIENS PRESENTS EN CORSE

Reptiles :

Tortue d'Hermann	<i>Testudo hermanni</i>
Cistude d'Europe	<i>Emys orbicularis</i>
Tarente de Maurétanie	<i>Tarentola mauritanica mauritanica</i>
Hemidactyle verruqueux	<i>Hemidactylus turcius</i>
Phyllodactyle d'Europe	<i>Euleptes europaeus</i>
Algyroïde de Fitzinger	<i>Algyroides fitzingeri</i>
Lézard de Bedriaga	<i>Archaeolacerta bedriagae</i>
Lézard tyrrhénien	<i>Podarcis tiliguerta</i>
Lézard sicilien	<i>Podarcis sicula</i>
Couleuvre verte et jaune	<i>Hierophis viridiflavus</i>
Couleuvre à collier de corse	<i>Natrix natrix corsa</i>

Amphibiens :

Urodèles :	
Euprocte de Corse	<i>Euproctus montanus</i>
Salamandre de Corse	<i>Salamandra salamandra corsica</i>
Anoures :	
Discoglosse corse	<i>Discoglossus montalentii</i>
Discoglosse sarde	<i>Discoglossus sardus</i>
Crapaud vert	<i>Bufotes viridis balearicus</i>
Rainette sarde	<i>Hyla sarda</i>
Grenouille de Berger	<i>Pelophylax lessonae bergeri</i>

LISTES ET REFERENCES DU PERSONNEL EN CHARGE DES OPERATIONS

Salarié	Poste	Formation
Marie-Paule SAVELLI	Chargée de projets	Master ECOSYSTEMES et Master Gestion Intégrée du Littoral et des Ecosystèmes (GILE)
Thomas MULLER	Chargé d'études	Master Gestion Intégrée du Littoral et des Ecosystèmes (GILE)
Romain FLEURIAU	Chargé d'études	BTS Gestion et Protection de la Nature (GPN)
Valérie BOSC	Chargée de missions	DESS Ecosystèmes méditerranéens
Delphine TRIPONEL	Chargée de projets	Master Gestion Intégrée du Littoral et des Ecosystèmes (GILE)
Sarah FERJANI	Chargée d'études	Master Ecologie de la Conservation – Recherche et Expertise – Ingénierie écologique (ECIRE)
Arnaud LEBRET	Chargé de missions	BTS Gestion et Protection de la Nature (GPN)
Laurent FRANCIS	Chargé de missions	DESS Activités et Aménagements littoraux et maritimes
Julie PEINADO	Chargée d'études	Master Gestion Intégrée du Littoral et des Ecosystèmes (GILE)