

La cattura degli animali selvatici

**1-Motivo della cattura e scelta della tecnica**

**Il ruolo del Veterinario**

- inserimento nel gruppo di cattura-

**Le condizioni climatiche, metabolismo e cattura  
(Mammiferi , Uccelli, Rettili, Pesci)**

## **2-Etica sanitaria**

**Valutazione del periodo biologico della specie(Mammiferi , Uccelli, Rettili, Pesci)**

**Esame clinico a distanza (quali soggetti catturiamo?)**

**La scelta del soggetto (teleanestesia)**



**L'approccio ottimale con il soggetto catturato (gestione delle situazioni e dei tempi)**

**Quando bisogna lasciar andare l'animale catturato o rinunciare alla cattura**

### 3-Logistica

**Totale autosufficienza**

**Abbigliamento e mimetismo**

**Posizione e tecnica impiegata**

**Interazione con i colleghi**

**Ricerca in atto ed equipaggiamento**

**Gestione delle emergenze**



## 4-Obiettivi

**Studi di tipo epidemiologico**

**Prelievi biologici sul campo –preparazione all'esecuzione- (quanto, come, dove)**

**Gestione dei campioni**

**Studi radiotelemetrici**

**Studi di dinamica popolazione ( manualità nella cattura e marcatura dei giovani, ecografia etc.)**

**Traslocazione di individui (modi, tempi, dimensioni, distanze)**



## 5-Sicurezza

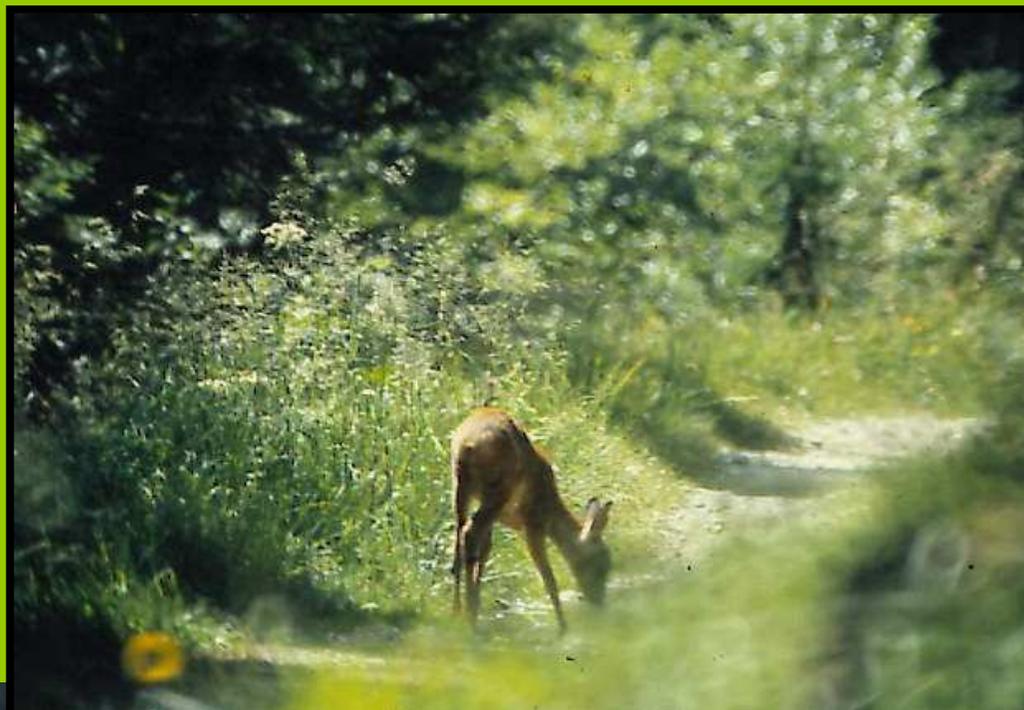
**Per gli animali e per gli uomini**

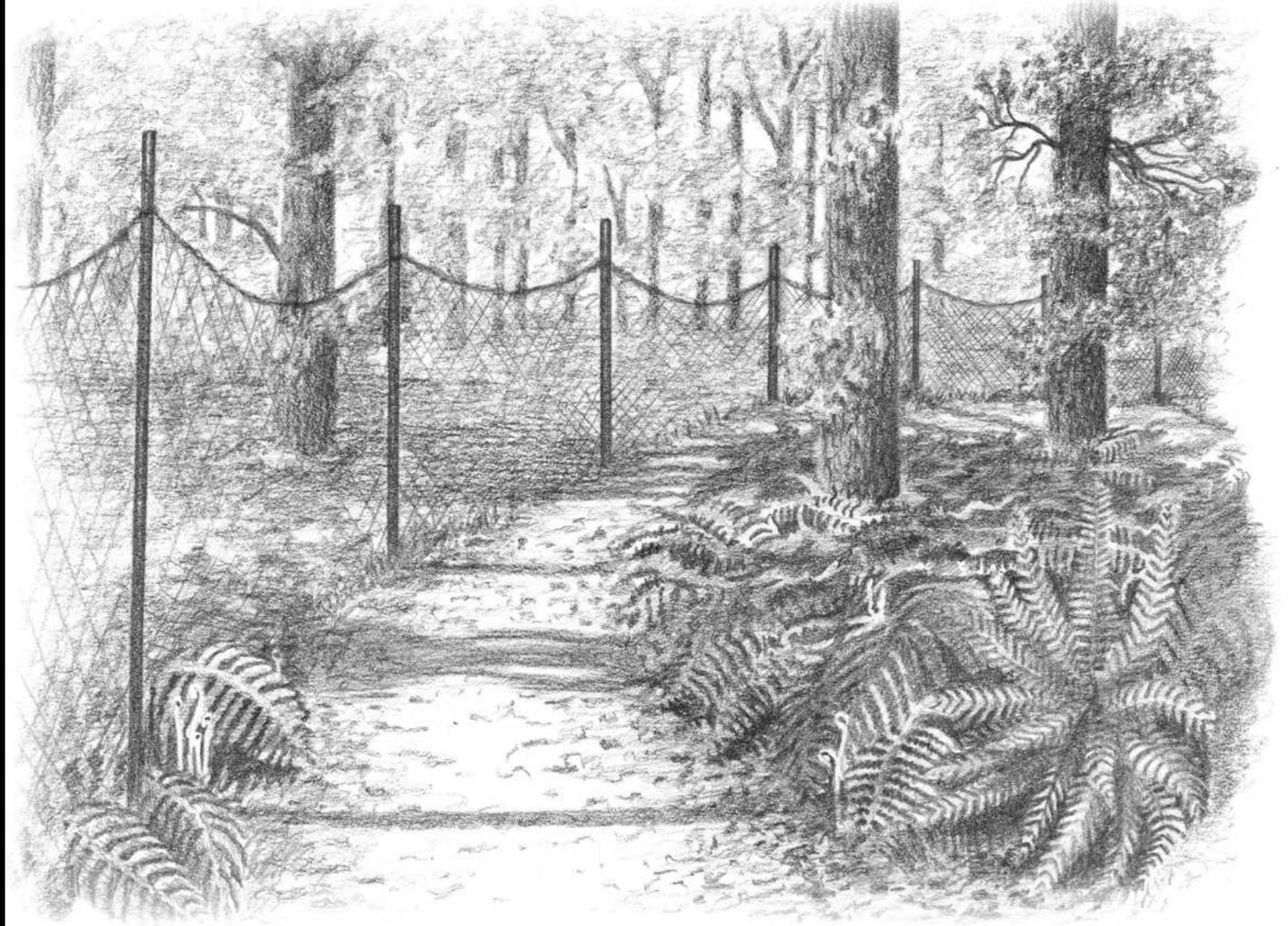
**(Cattura accidentale di specie pericolose, grandi cervidi, suidi, farmaci pericolosi)**

## 6-Considerazioni su quando sedare e quando anestetizzare



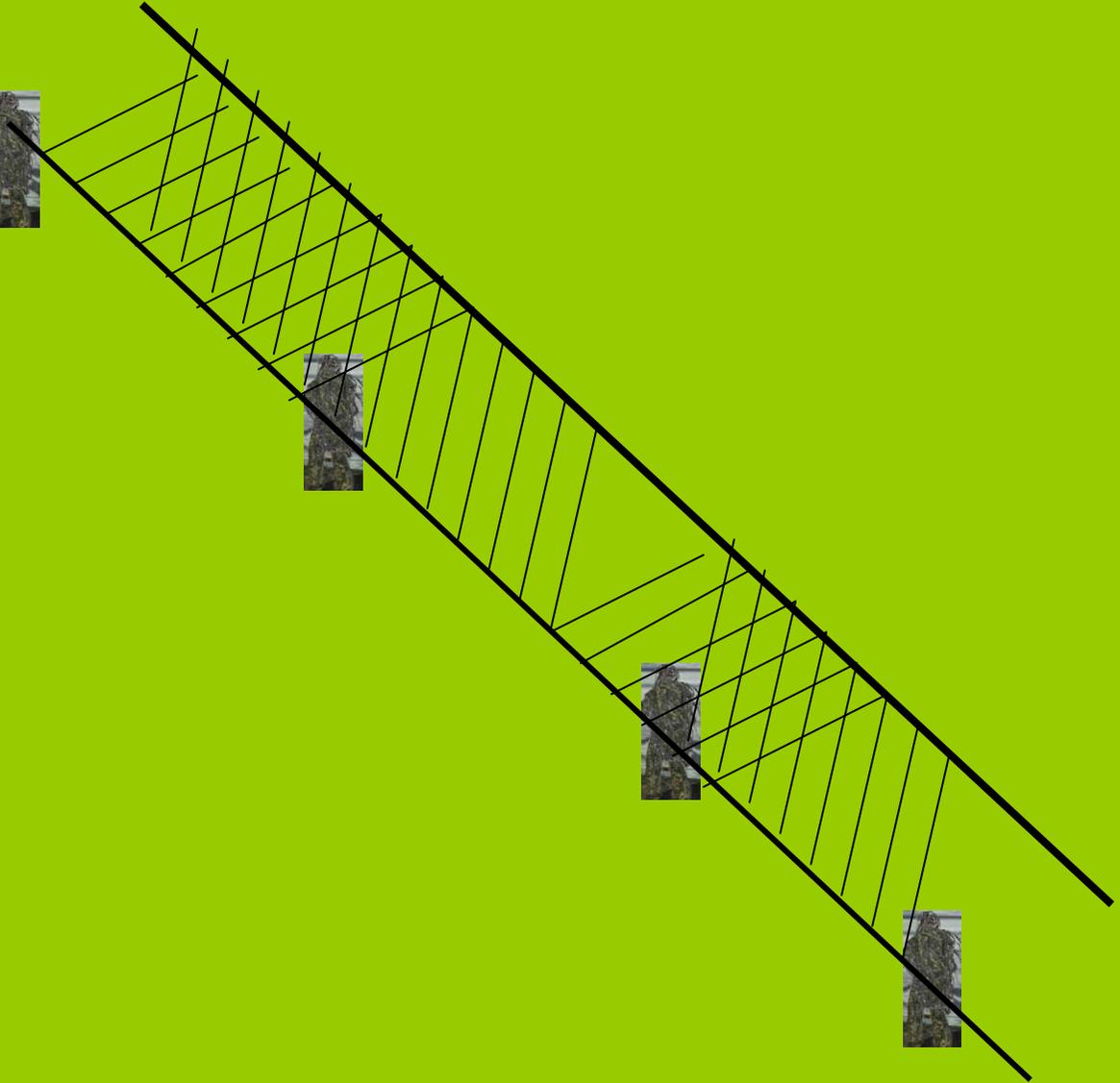
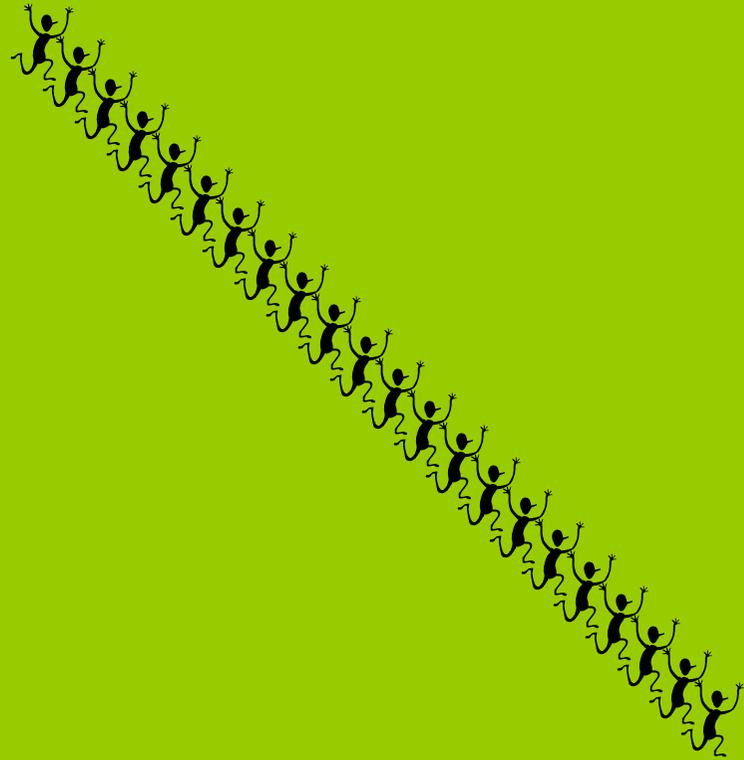
## Cattura del capriolo













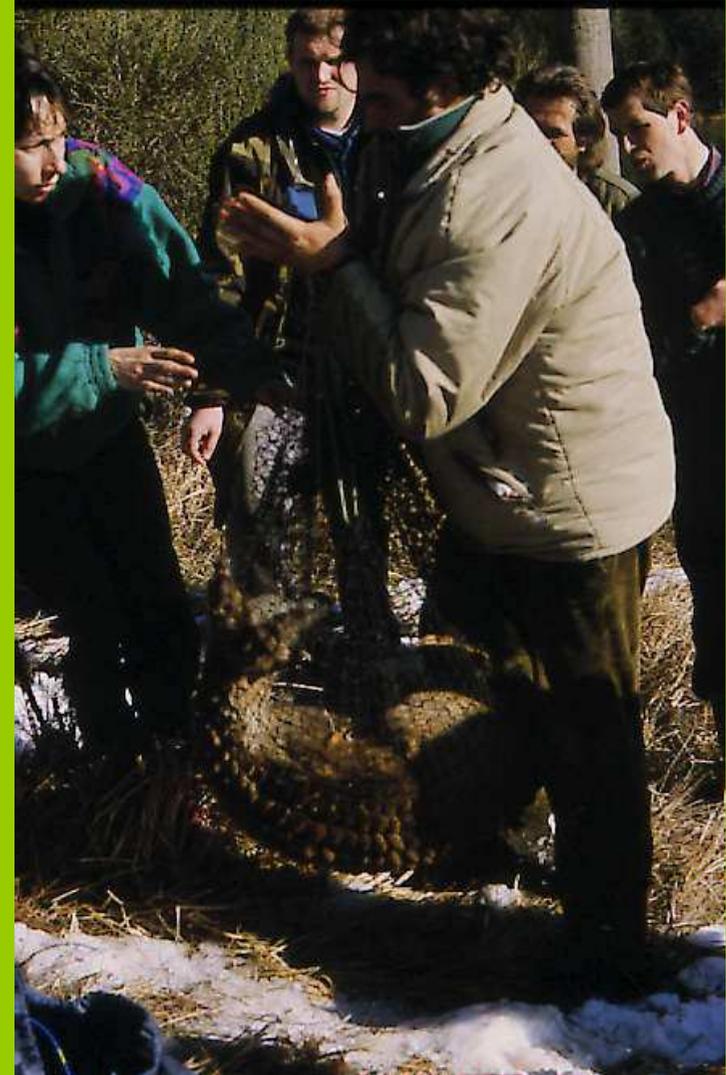
**I soggetti catturati devono essere trattati come di seguito:**

- **Bendare gli esemplari / mascherina**
- **Coricarli sul fianco destro  
(per i ruminanti)**
- **Legare le zampe con apposite fettucce/calze di nylon**
- **Procedere alla marcatura ed agli interventi veterinari**
- **Trasferirli nelle strutture di trasporto**









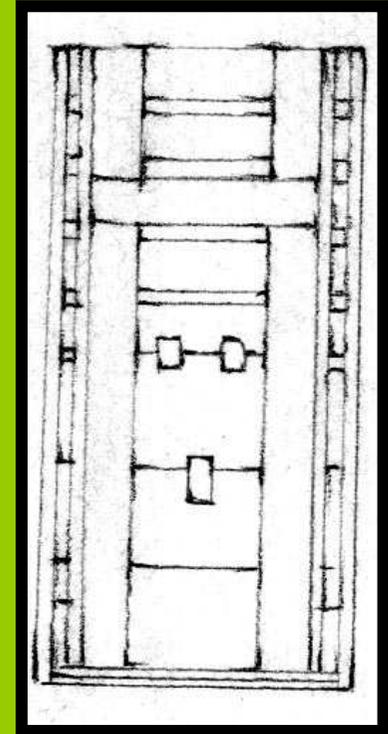
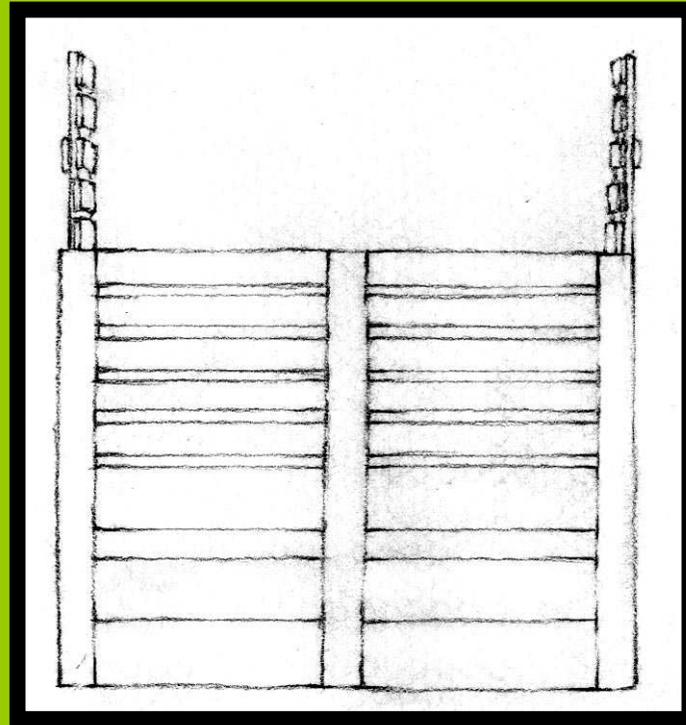
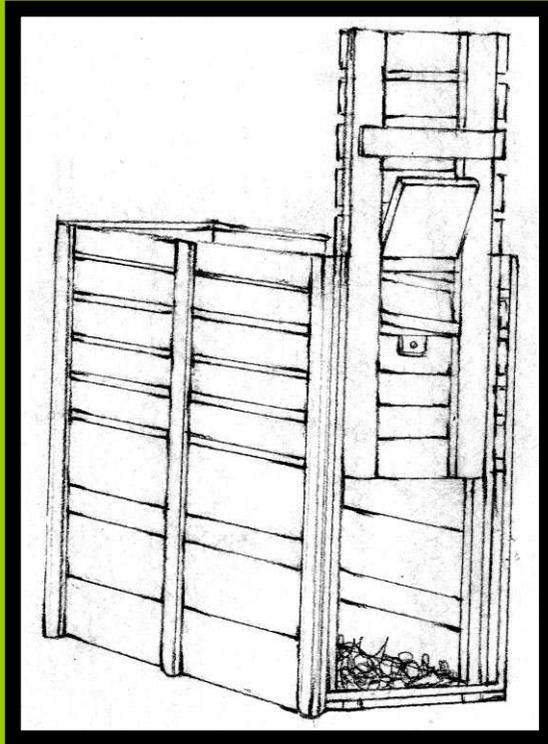








## La cassa di trasporto







## **Considerazioni per procedere all'anestesia a distanza nei mammiferi:**

Maneggiare gli strumenti con sicurezza

Possibilità di colpire il bersaglio nell'area scelta  
(energia di caduta)



Stima di peso, sesso ed età dell'animale

Stima della distanza

Valutazione dello stato di salute dell'animale

Valutazione del tipo di ambiente (rischi per l'animale)

Reperibilità dell'animale narcotizzato

### **Scelta del farmaco**

Per situazione

Per specie specificità

Per volume di lancio

Per tempo di induzione

Per sicurezza e possibilità di antidoto

## Considerazioni sull'anestesia iniettabile dei mammiferi selvatici:

Tipo di socialità (specie o momento )

Fase riproduttiva (durata della gravidanza, presenza di diapausa)

Filogenesi del sistema nervoso

Tipo di apparato digerente

Capacità respiratoria

Massa corporea



## **Considerazioni sull'anestesia gassosa dei Mammiferi selvatici:**

Tipo di sistema

Isoflurano

Alotano

Metossifluorano

Etere-cloroformio

Modalità di applicazione (camera di induzione, maschera facciale)

Intubazione e gas respiratori (ossigeno- protossido d'azoto)

## **Farmaci impiegati nella teleanestesia dei mammiferi selvatici:**

Singoli principi attivi

Associazioni

Concentrazione- volume

Targhet neurologico

Miorilassanti -*succinilcolina, -azaperone*

Neurolettici-*xilazina, medetomidina*

Tranquillanti-*benzodiazepine*

Analgesici-*etorfina*

Dissociativi-*ketamina*

Ipnocici-*metomidina*

## Sistemi di proiezione

**Sistemi a gas caldo** –proiezione ed iniezione a caldo-  
(tipo cap-chur)- sviluppano velocità in uscita di 50/100 m/s

Sistemi provvisti di spoletta

**Distanza di proiezione in funzione delle cartucce (in genere 4 opzioni)**

Si impiegano fucili e pistole

**Sistemi ibridi**-proiezione a caldo ed iniezione a freddo-  
Tipo paxarms -cartuccia più telinject-

**Sistemi a gas freddi**-

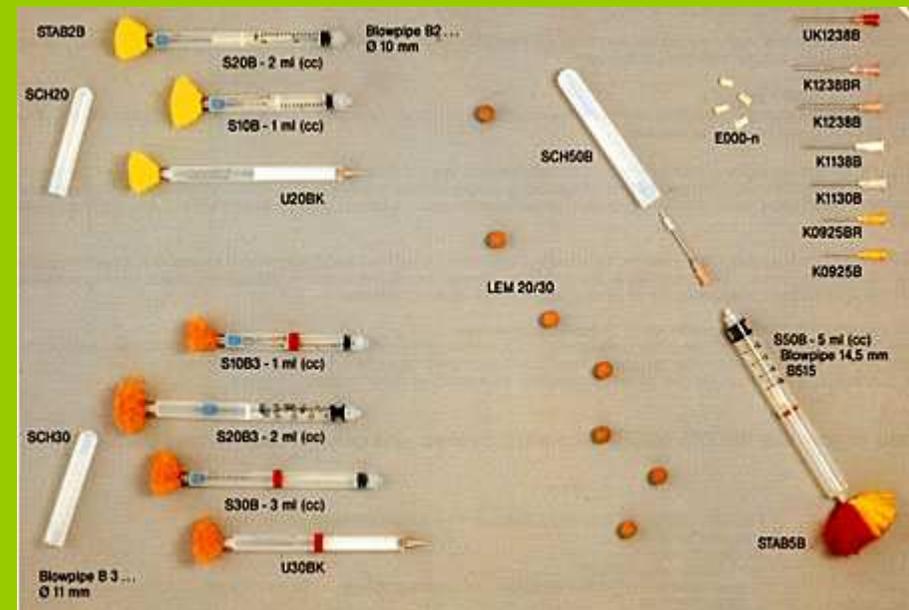
-proiezione ad aria compressa o co2  
iniezione tipo telinject



**Cerbottana**

**Asta**

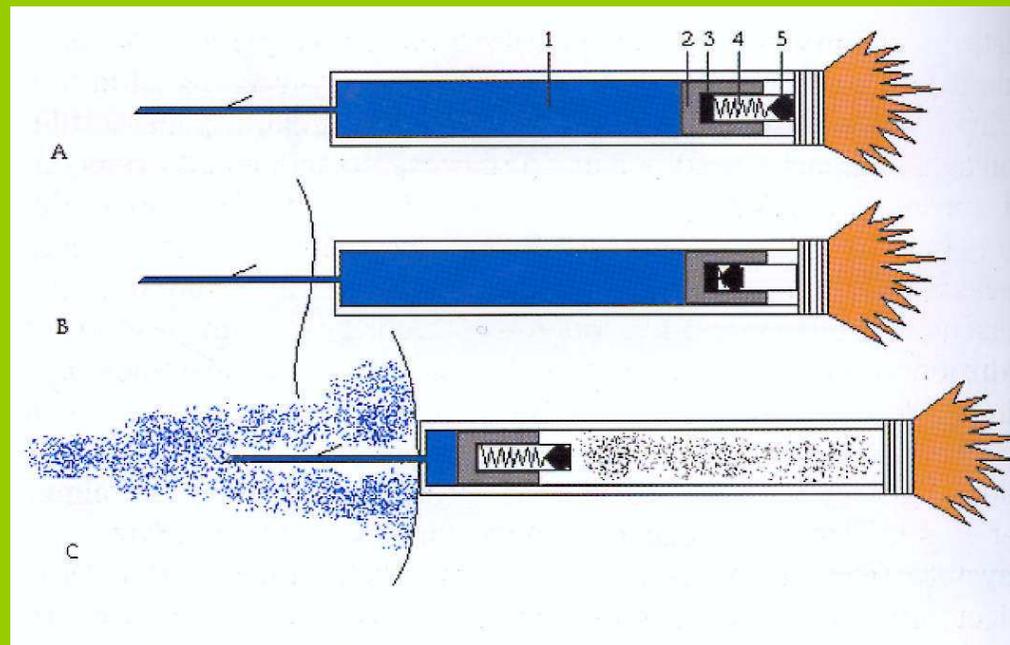
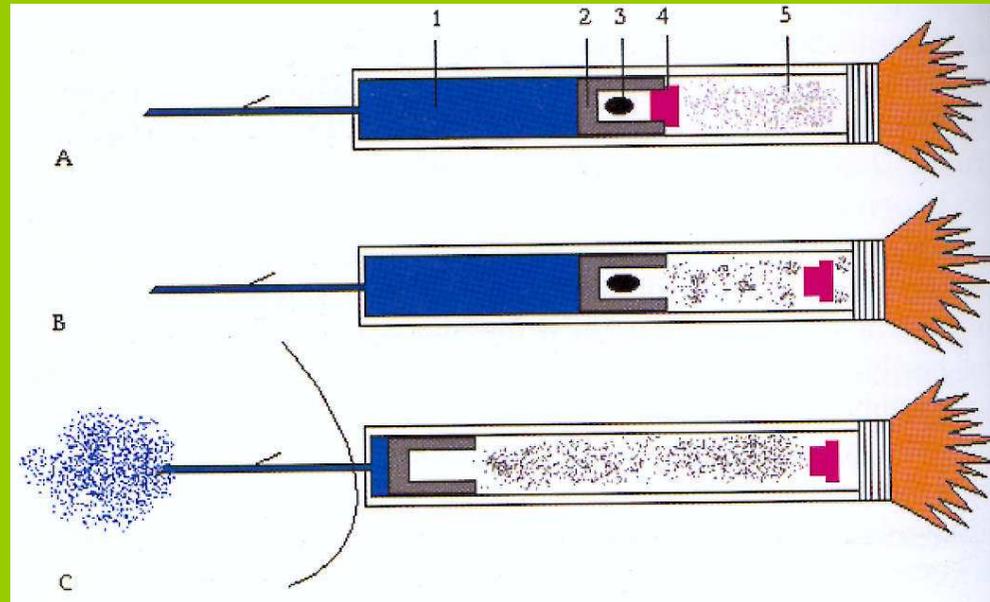
**Balestra**



## Iniezione “a caldo” Tipo Cap-Chur

50-60m distanza  
animali con pelle “dura”  
massa corporea elevata  
siringa in alluminio

- 1-Camera del farmaco
- 2-Stantuffo
- 3-Pellet di bicarbonato di Na
- 4-Tappo di ottone
- 5-Acqua o acido
- 5' innesto esplosivo



Iniezione a freddo:

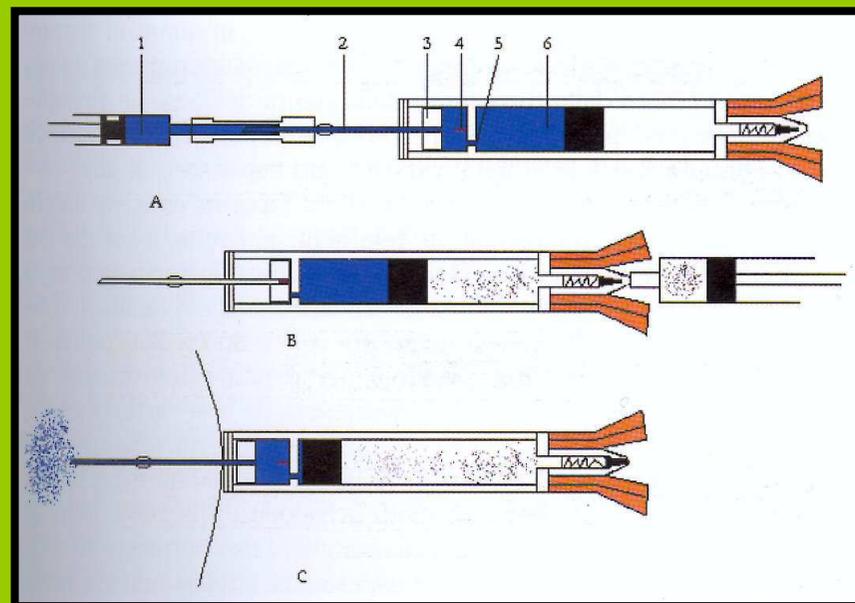
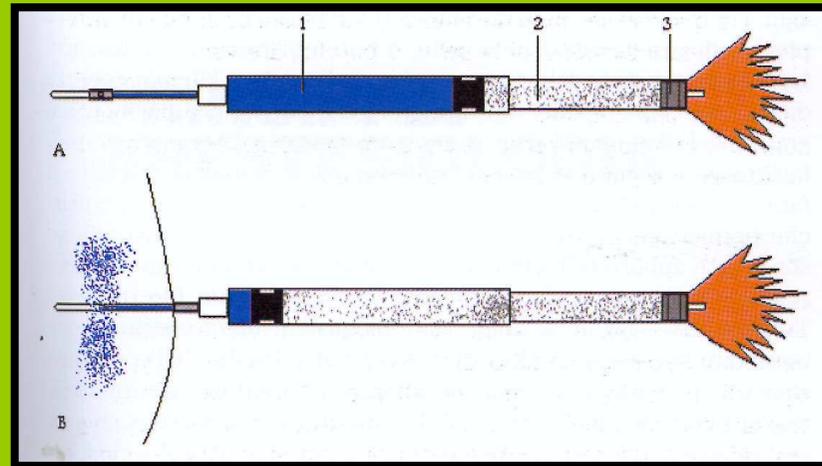
aria compressa

Siringa teleinject

siringa di plastica

Come si carica una

siringa?



## Legge sulle armi comuni da sparo

**Porto = disponibilità all'uso**

**Trasporto = trasferimento inerte**

### Abilitazioni

**Licenze di porto fucile (6 anni) – Uso caccia, difesa personale, tiro a volo.**

**Uso caccia consente di portare le armi indicate e di trasportare e acquistare le armi comuni da sparo.  
(Circolare 14/02/98 del Min. Interno)**

### Detenzioni:

**In luoghi privati:** (abitazioni e pertinenze) Legge 110/75, Art. 4, commi 1, 3 (*contravvenzione*)

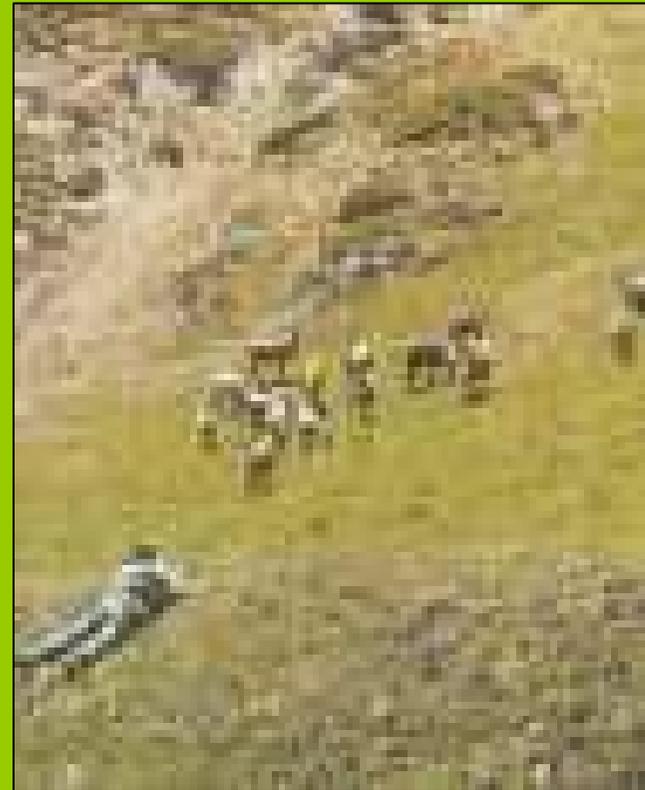
**In luoghi pubblici:** Legge 895/67 articoli 4 , 7. Modificata dalla legge 497/74 art. 12. (*Delitto*)

### Concorso di persone

Sussiste anche per chi non ha l'arma in uso (es. passaggio in auto)  
Art. 4 legge 895/67, Art. 110 del C.P. e segg.



## Sparo e verifiche di iniezione



# Fasi della narcosi

Iniezione-fuga

Barcollamento del posteriore

Postura a cavalletto

Inginocchiamento-caduta laterale



## Gestione dell'animale anestetizzato

Avvicinamento

Cautela

Posizione del corpo

Temperatura

Impiego dei parametri clinici



A photograph of a dead roe deer with large, velvet-covered antlers lying on a rocky forest floor. The deer is positioned horizontally, facing left. The ground is covered with dark, mossy rocks and a dense layer of fallen twigs and leaves. The text is overlaid on the image in white, serif font.

Gestione delle emergenze (shock da cattura)

**Il risveglio senza antidoto**

Scelta della posizione

Verifiche

**Il risveglio con antidoto**

Quando somministrarlo

Come si sveglia

Verifiche



## Cattura del cinghiale

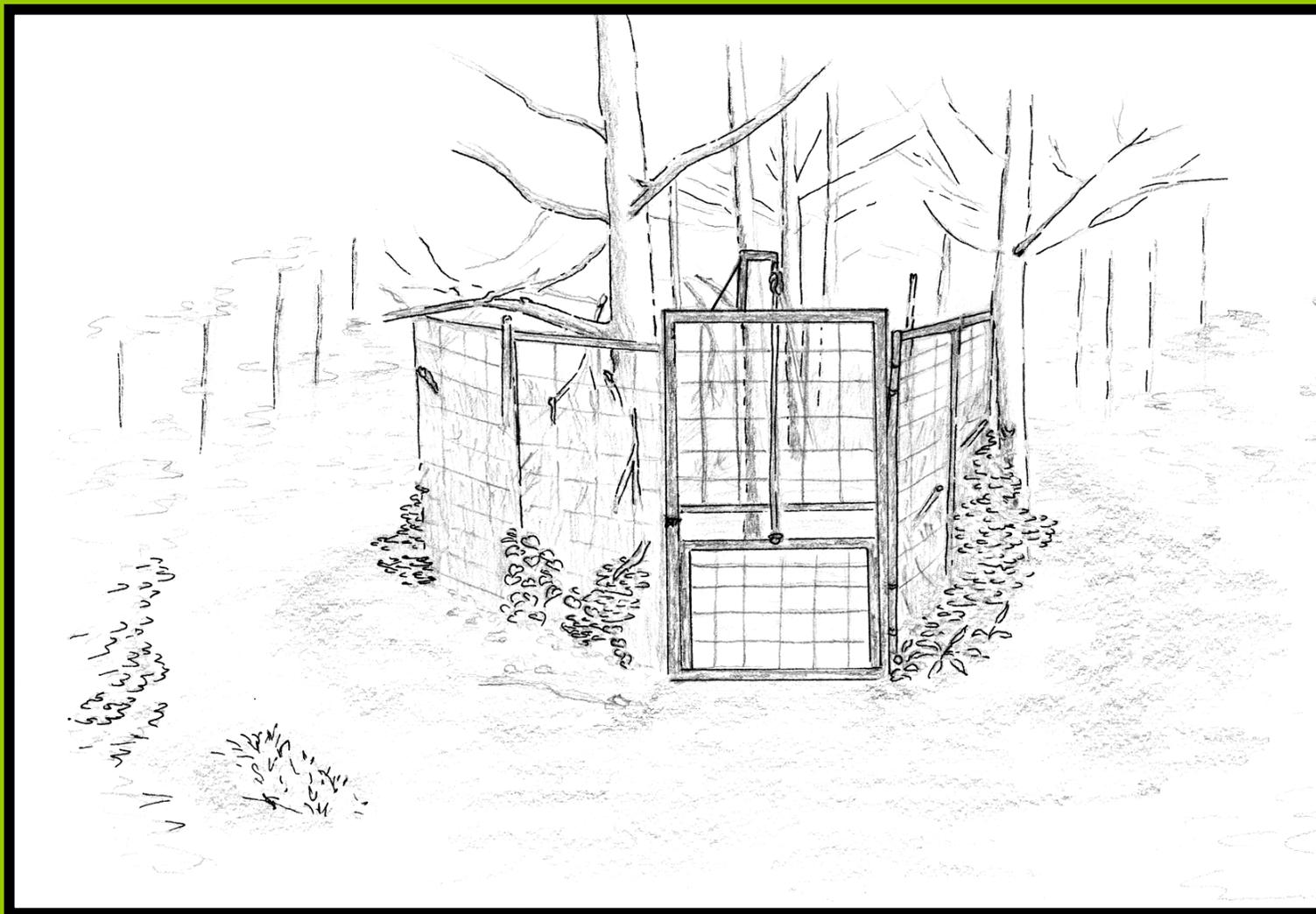








**Trappola individuale per il cinghiale**



**Trappola collettiva per il cinghiale**

•Specie bersaglio	•-• <b>Tutte, ma con accorgimenti diversi</b>
•Condizioni d'uso	•-• <b>Scelta del luogo e del periodo</b> •-• <b>Dimensioni adeguate</b> •-• <b>Affidabilità e semplicità dei meccanismi</b>
•Controindicazioni	•-• <b>Bassa resa di cattura</b> •-• <b>Possibili contusioni, fratture, ferite</b>





# ANESTESIA NEL CINGHIALE

(20-40 minuti/ 2° stadio, in soggetti in buone condizioni)

PESO Kg	Ketamina 100 mg/ml		Azaperone 40 mg/ml		Atropina 1 mg/ml		Totale ml
	mg/kg	ml	mg/kg	ml	mg/kg	ml	
30	17	5,1	2,6	1,9	0,030	0,9	7,9
35	17	6	2,6	2,27	0,035	1,2	9,47
40	17	6,8	2,7	2,7	0,04	1,6	11,1
45	17	7,6	2,7	3,0	0,04	1,8	12,4
50	17	7,5	2,7	3,3	0,04	2,0	12,8
55	16	8,8	2,8	3,8	0,035	1,9	14,5
60	16	9,6	2,8	4,2	0,035	2,1	15,9
65	16	10,4	2,8	4,5	0,035	2,3	16,2
70	15	10,5	2,9	5,0	0,035	2,4	17,9
75	15	11,2	2,9	5,4	0,035	2,6	19,2
80	15	12	2,9	5,8	0,035	2,8	20,6
85	14	12	3,0	6,3	0,035	2,9	21,2
90	14	12,6	3,0	6,7	0,035	3,1	22,4
95	13	12,3	3,0	7,1	0,030	2,9	22,3
100	13	13	3,0	7,5	0,030	3,0	23,5



Cinghiali (striati e rossi):

*Ketamina-Acepromazina* -MDL



<b>Peso Kg</b>	<b>Ketamina</b> 100 mg/ml		<b>Acepromazina</b> 10 mg/ml		<b>ml -Totali</b>
	mg/kg	<b>ml</b>	mg/kg	<b>ml</b>	
<b>3</b>	15	<b>0,45</b>	1,6	<b>0,5</b>	<b>0,95</b>
<b>6</b>	15	<b>0,9</b>	0,83	<b>0,5</b>	<b>1,4</b>
<b>9</b>	14	<b>1,26</b>	0,66	<b>0,6</b>	<b>1,86</b>
<b>12</b>	13	<b>1,56</b>	0,6	<b>0,7</b>	<b>2,26</b>
<b>15</b>	13	<b>1,95</b>	0,46	<b>0,7</b>	<b>2,65</b>
<b>18</b>	13	<b>2,34</b>	0,45	<b>0,8</b>	<b>3,14</b>
<b>21</b>	12	<b>2,5</b>	0,4	<b>0,8</b>	<b>3,3</b>
<b>24</b>	12	<b>2,8</b>	0,3	<b>0,8</b>	<b>3,6</b>
<b>27</b>	12	<b>3,2</b>	0,3	<b>0,9</b>	<b>4,1</b>
<b>30</b>	11	<b>3,3</b>	0,3	<b>1</b>	<b>4,3</b>

















## Cattura del Daino con reti





Cattura del Maschio con reti

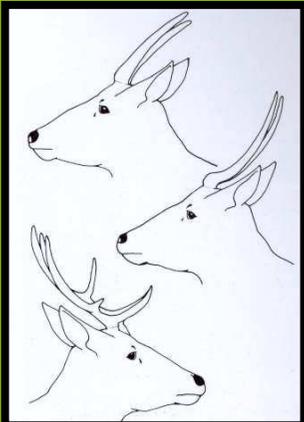


Cattura del maschio con teleanestesia

## DAINO – Medetomidina-Atipamezolo-MDL

<b>Peso Kg</b>		Medetomidina	Atropina	Atipamezolo
		1 mg/ml (Domitor) (0,75 mg/10 kg-pc) i.m.	1 mg/ml <b>ml-Totali</b>	5 mg/ml (Antisedan) <b>(2,05mg/10 kg-pc) e.v.</b>
<b>Giovane</b>	<b>25</b>	<b>2 ml</b>	<b>0,5ml</b>	1,2-2 ml
<b>Fusone o femmina sottile</b>	<b>35</b>	<b>2,5-3 ml</b>	<b>0,5ml</b>	1,5-2,5ml
<b>Femmina Adulta</b>	<b>40</b>	<b>3 ml</b>	<b>0,5ml</b>	2-2,5 ml
<b>Balestrone</b>	<b>50</b>	<b>3,5-4ml</b>	<b>0,5ml</b>	2-3 ml
<b>Palancone</b>	<b>80</b>	<b>5</b>	<b>0,5ml</b>	3-3,5 ml

# Cattura del Cervo

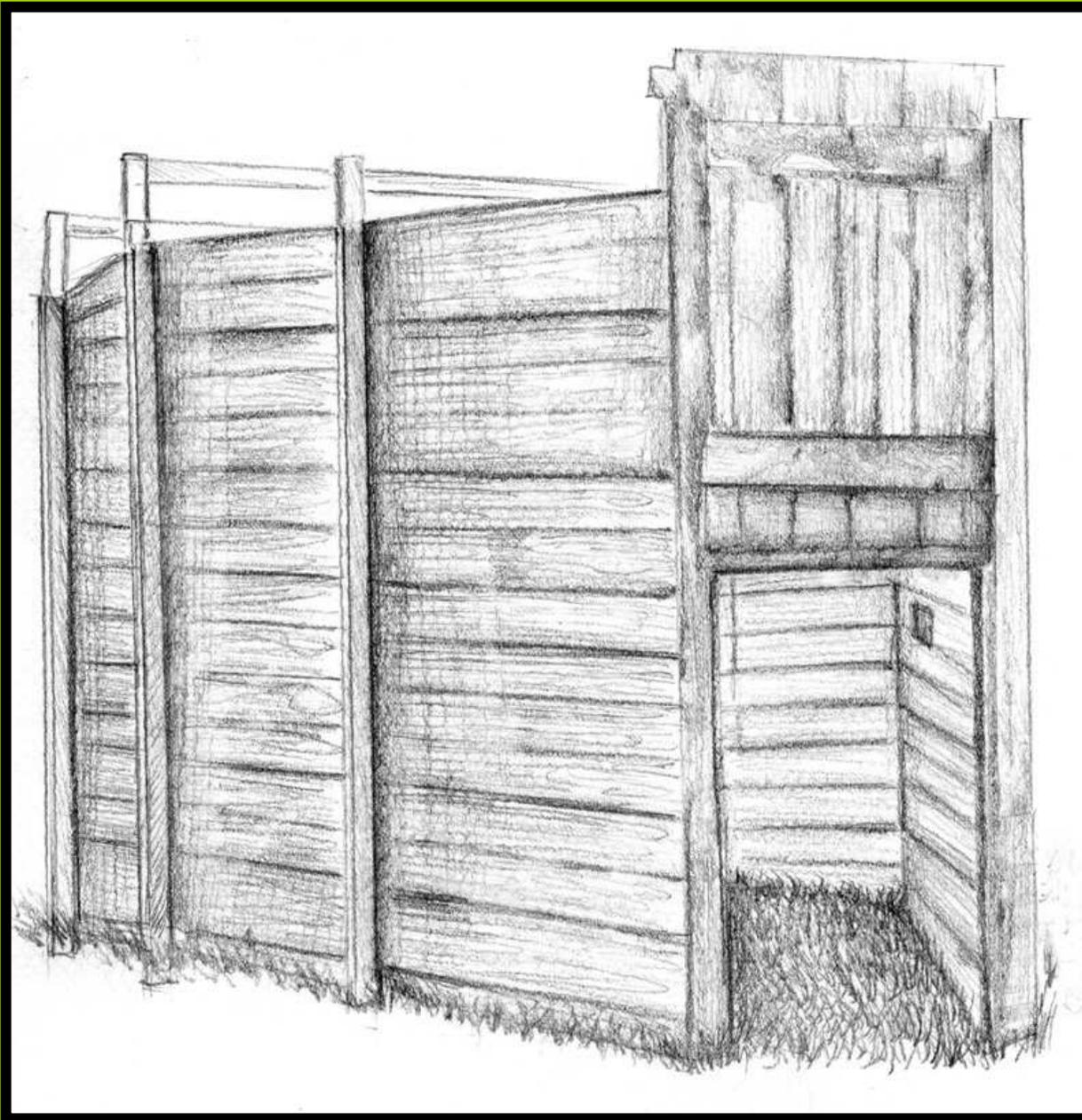




# Cervo (*Cervus elaphus*) Xilazina-Atipamezolo

Peso Kg	Xilazina 100 mg/ml (sol.10%) 500 mg in 5 ml		Atipamezolo 5 mg/ml (Antisedan)	
	mg/kg	ml	mg/kg	ml
40	4	1,6	0,205	1,6
50	4	2,0	0,205	2
60	4	2,4	0,205	2,4
70	4	2,8	0,205	2,8
80	4	3,2	0,205	3,2
90	4	3,6	0,205	3,6
100	4	4	0,205	4
110	4	4,4	0,205	4,4
120	4	4,8	0,205	4,8
130	4	5,2	0,205	5,2
140	4	5,6	0,205	5,6
150	4	6	0,205	6





**Trappole collettive per cervo**













## Cattura dello stambecco

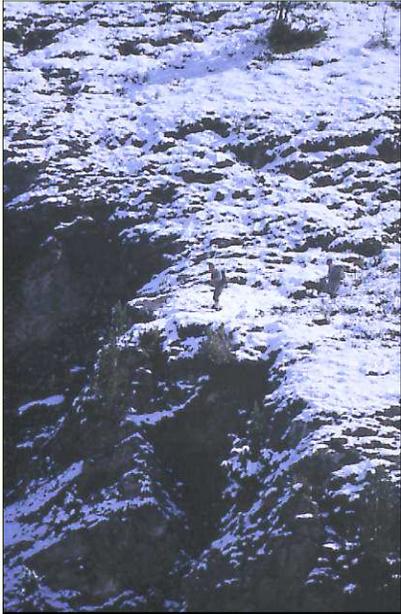


Scelta del momento : ruolo dei fattori climatici



**Posizione e teleanestesia**





L'avvicinamento  
e il tiro



## Il trasporto a valle



# Biometria





Trasporto in altre località





Marcatura,  
posizionamento di radiocollare  
Rilascio e monitoraggio  
successivo





Foto: Parco Adamello



Foto: Parco Adamello



Foto: Parco Adamello





Foto: Lodovico Baglioni



Foto: Lodovico Baglioni

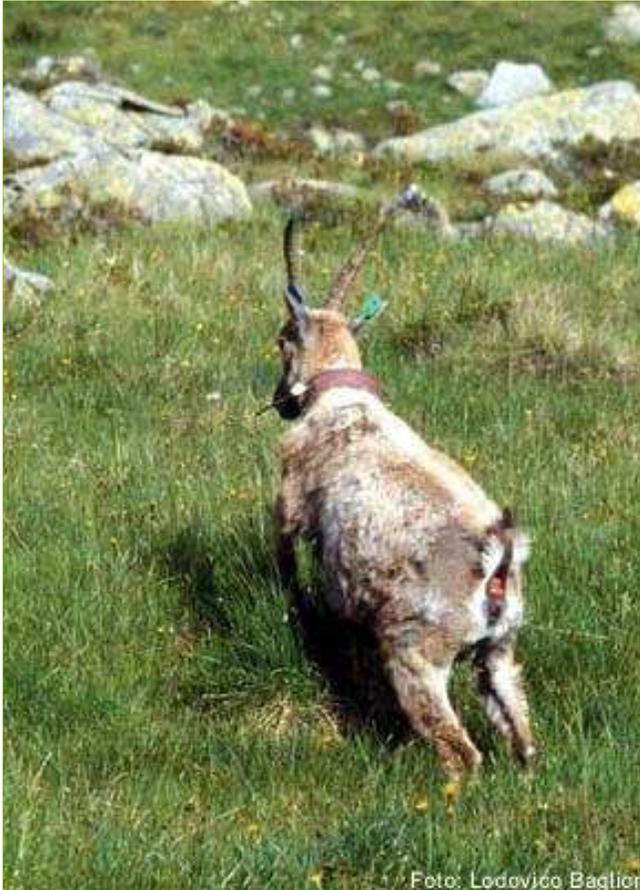
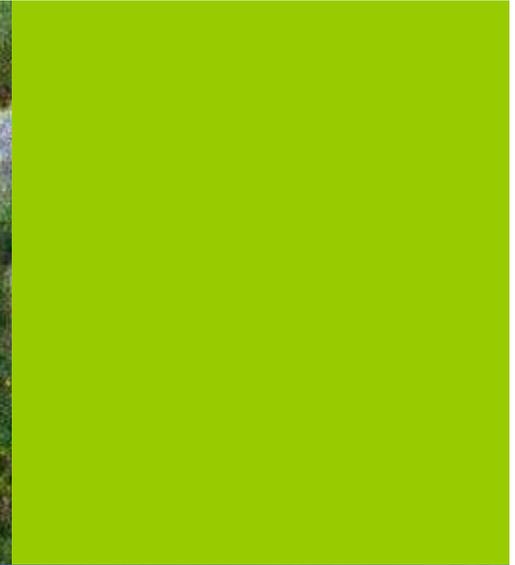
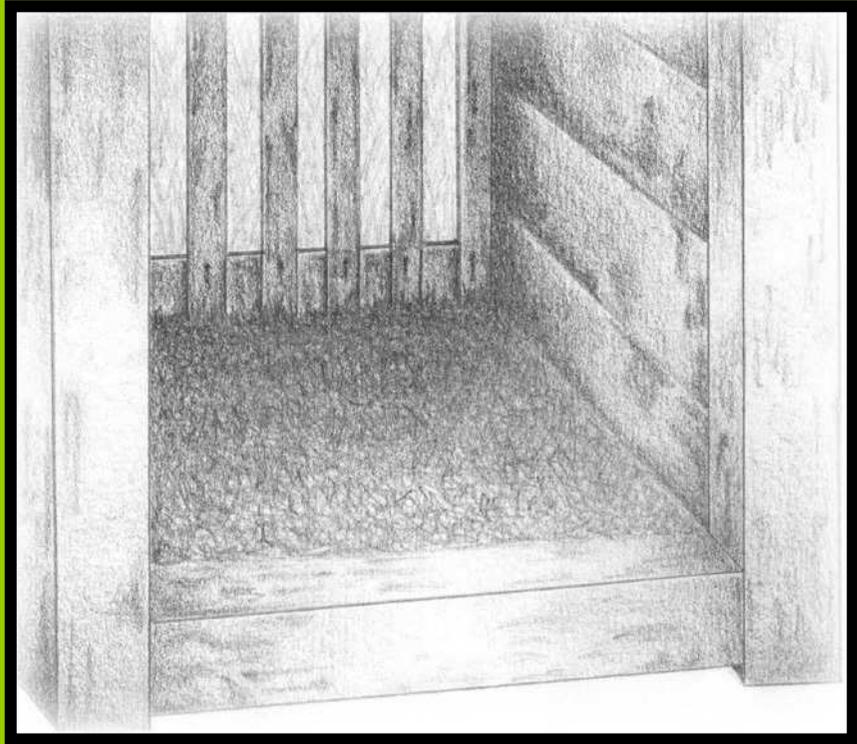
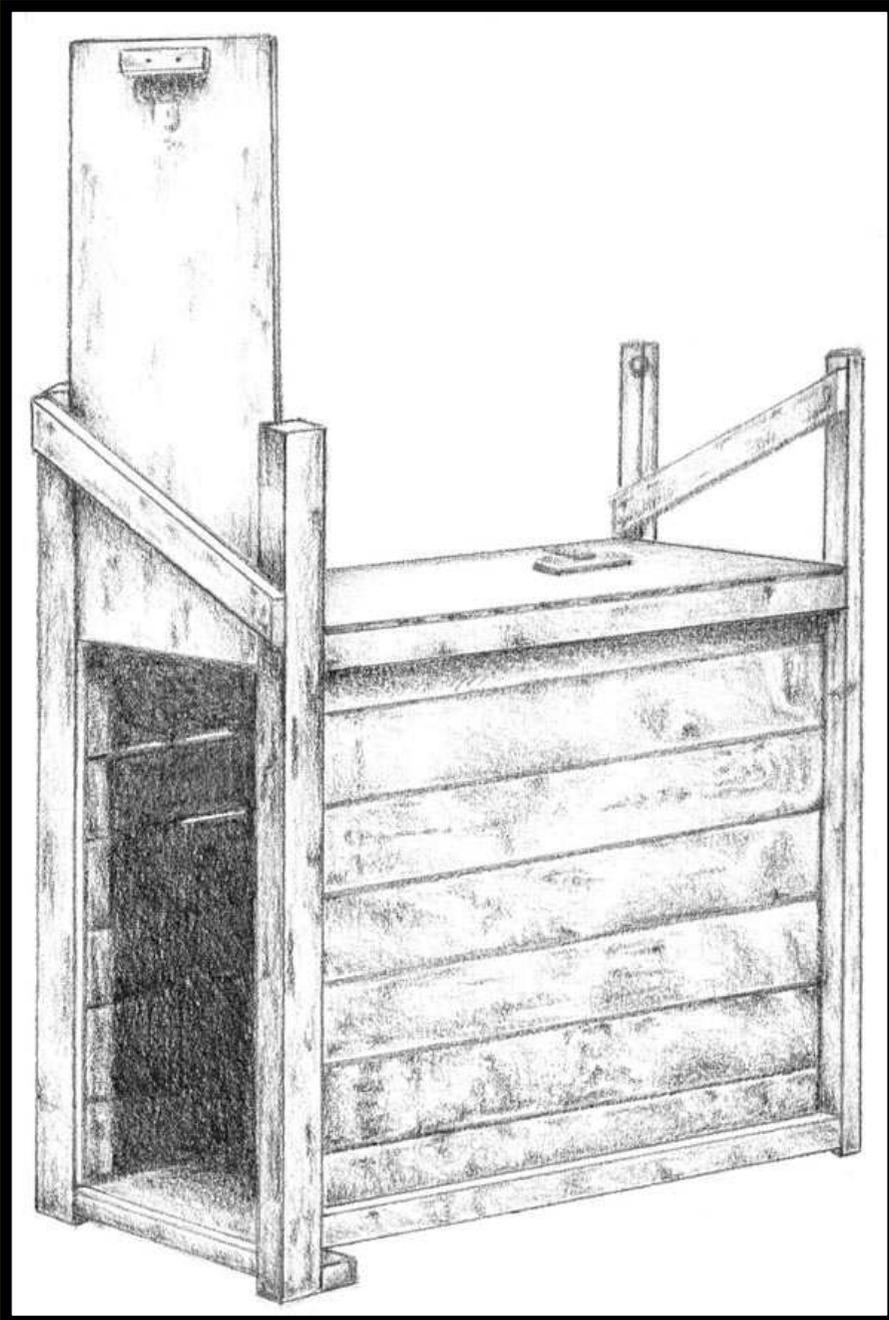


Foto: Lodovico Baglieri



## Cattura del camoscio







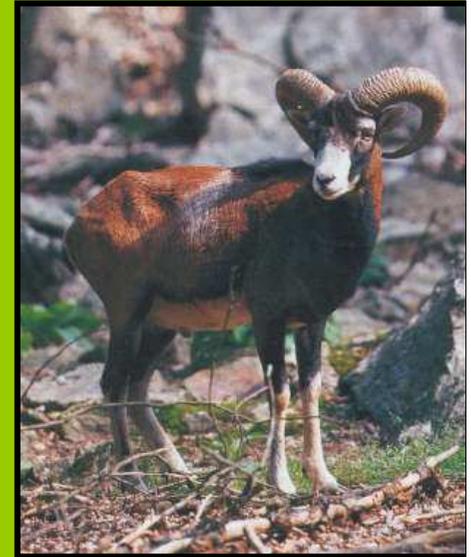




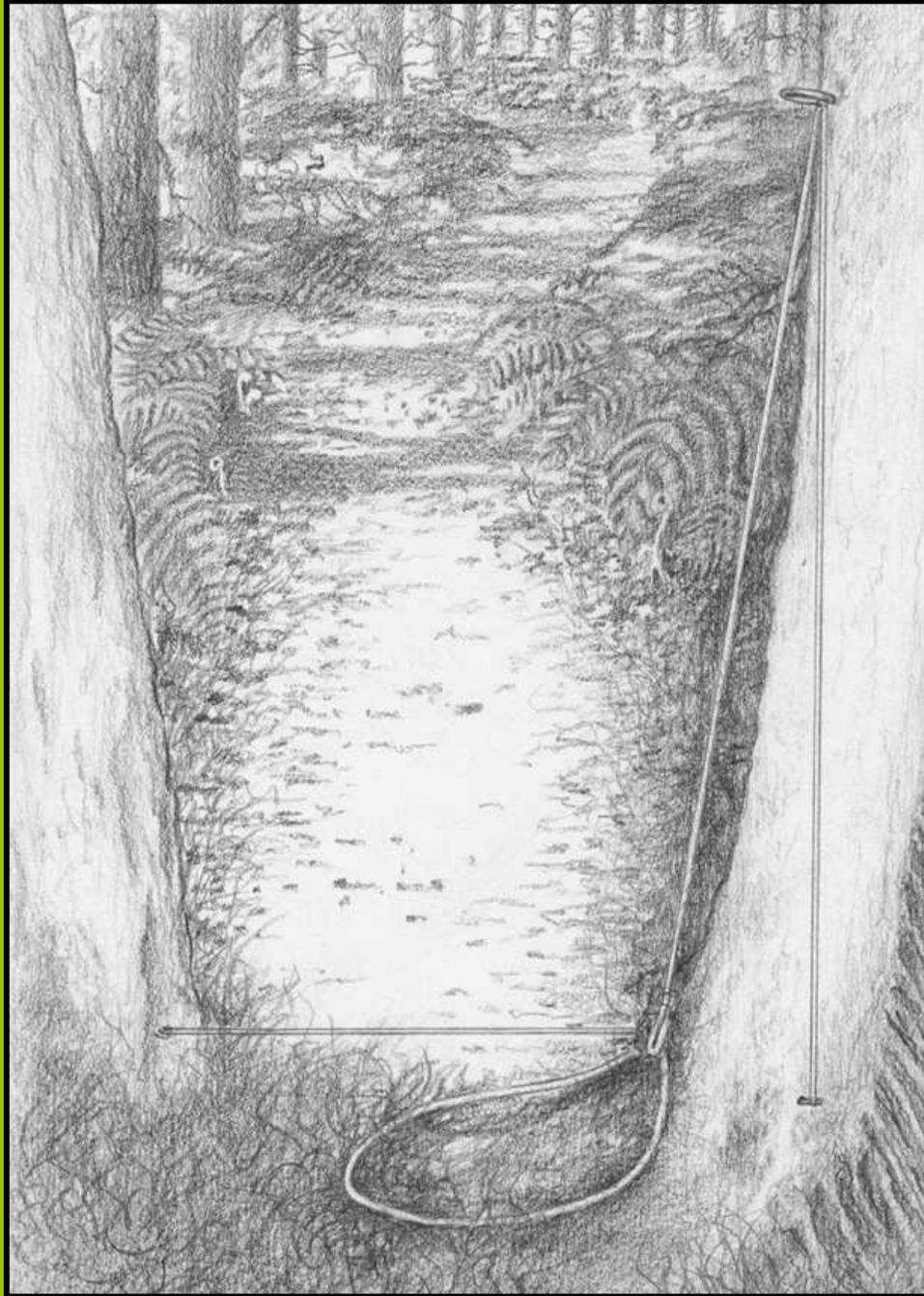
## Radiocollari e Controlli post - rilascio



## Cattura del Muflone

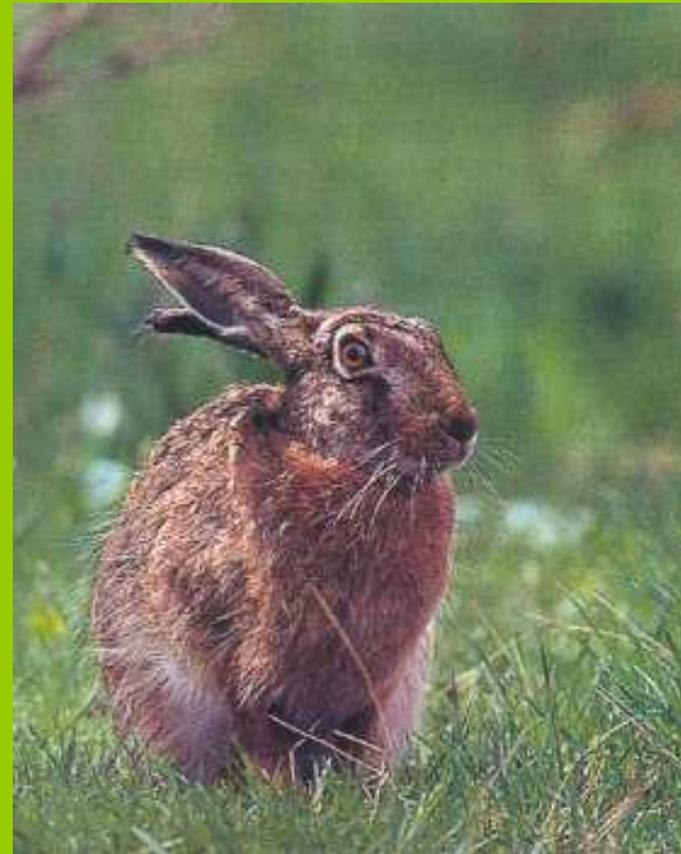






Cultura del mufionero (dic 80)

## Cattura della lepre







Si “carica la rete”



Inizia la battuta



Lepre in "covo"



Cassa di trasporto



La cattura



La contenzione  
corretta



## I prelievi ematici nella lepre





Microchip o  
marche auricolari?

Radiocollare  
Home / range



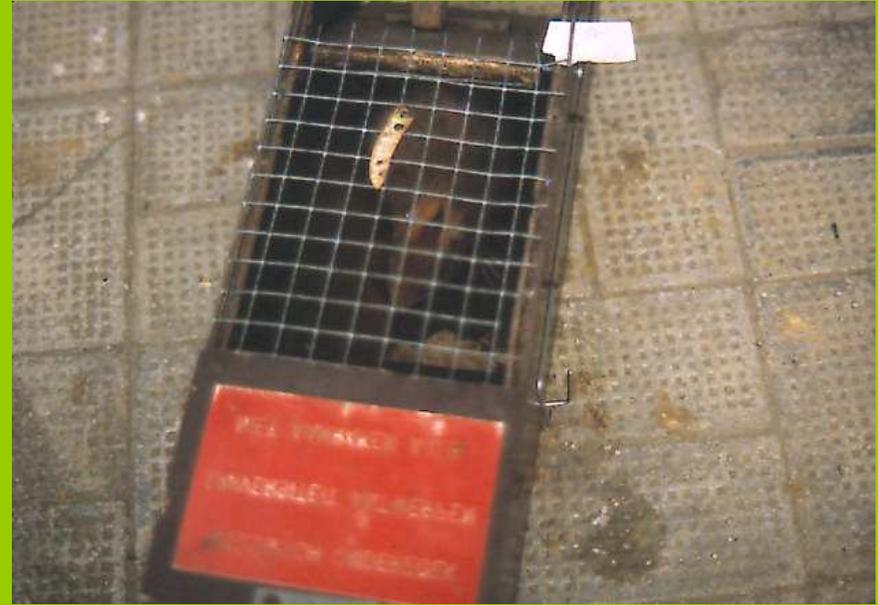


Il rilascio

## Cattura degli sciuridi







Verifica delle trappole e  
registrazione dei territori  
delle catture





## Orso bruno e grandi carnivori



