14

PARASSITI D'ITALIA

MAPPE PARASSITOLOGICHE

SOIPA
Società Italiana di Parassitologia

1861 > 2011 > >
150° anniversario Unità d'Italia

PARASSITI D'ITALIA

Roma, 20 – 21 Ottobre 2011

PARASSITI D'ITALIA

Il Consiglio Direttivo SoIPA nella riunione del **11 luglio 2008** delibera la costituzione dei *gruppi di lavoro* per approfondire tematiche specifiche in ambito parassitologico.

Gruppo di lavoro - PARASSITI D'ITALIA

PARASSITI D'ITALIA

1861 > 2011 > >
150° anniversario Unità d'Italia

GRUPPO DI LAVORO 3 – *PARASSITI D'ITALIA*

COGNOME	NOME	RECAPITI
Baldessin	Franca	Vicolo Allegri, 5 Casale sul Sile, 31032 Treviso. Tel. 0422.788030. E-mail: francabaldessin@hotmail.com
Beraldo	Paola	Dip di Scienze Animali (Sezione di Biologia e Patologia Animale), Università di Udine, Via delle Scienze, 206, 33100 Udine. Tel. 0432.558590-558591, fax 0432.558585. E-mail: paola.beraldo@uniud.it
Bernardi Iori	Albertina	Dip. di Scienze di Sanità Pubblica "G. Sanarelli" (Sezione di Parassitologia), Università "La Sapienza" di Roma, Piazzale Aldo Moro, 5, 00185 Roma. Tel. 06.49914896, fax 06.49914644. E-mail: albertina.iori@uniroma1.it
Bonoli	Cristina	Dip di Sanità Pubblica Veterinaria e Patologia Animale, Facoltà di Medicina Veterinaria, Università di Bologna, Via Tolara di Sopra, 50, 40064 Ozzano dell'Emilia (BO). Tel. 051.2097002, fax 051.2097039
Cancrini	Gabriella	Dip. di Scienze di Sanità Pubblica "G. Sanarelli" (Sezione di Parassitologia), Università "La Sapienza" di Roma, Piazzale Aldo Moro, 5, 00185 Roma. Tel. 06/49914589 , fax 06/49914644, E-mail: gabriella.cancrini@uniroma1.it
Costa	Antonella	Istituto Zooprofilattico Sperimentale della Sicilia, Laboratorio Alimenti Ittici, Via G. Marinuzzi,3, 90129 Palermo. Tel. 091.6565320, fax 091.6565362. E-mail: antonella.costa@izssicilia.it
Cringoli	Giuseppe	Università degli Studi di Napoli "Federico II" - Dipartimento di Patologia e Sanità Animale – Settore di Parassitologia Veterinaria – Via F. Delpino, 1, 80137 Napoli. Tel. 081-2536283, fax 081-2536282. E-mail: cringoli@unina.it
Figus	Vincenza	Dip. Biologia Animale ed Ecologia, Università di Cagliari, Viale Poetto, 1, 09126 Cagliari. Tel. 070.6758057, fax 070.6758026. E-mail: vfigus@unica.it
Fodde	Marco	Via Gennaro Righelli 74, 00137 ROMA. Tel/fax. 06.823756. Email: fodde.marco@libero.it
Fois	Francesco	Istituto Zooprofilattico Sperimentale della Sardegna, Via Duca degli Abruzzi, 8, 07100 Sassari. Tel. 079.289200, fax 079.272189. E-mail: francifois@libero.it
Galuppi	Roberta	Dip di Sanità Pubblica Veterinaria e Patologia Animale, Facoltà di Medicina Veterinaria, Università di Bologna, Via Tolara di Sopra, 50, 40064 Ozzano dell'Emilia (BO). Tel. 051.2097059, fax 051.2097039. E-mail: roberta.galuppi@unibo.it
Gramiccia	Marina	Istituto Superiore di Sanità, Lab. di Parassitologia, Viale Regina Elena, 299, 00161 ROMA.. Tel. 06.49903015, fax 06.49387065. E-mail: marina.gramiccia@iss.it
Lia	Riccardo Paolo	Dip. di Sanità e Benessere Animale (Sez. di Parassitologia), Facoltà di Medicina Veterinaria, Università di Bari, S.P. per Casamassima, km 3, 70010 Valenzano (BA). Tel. 080/4679802, fax 080/4679835. E-mail: r.p.lia@veterinaria.uniba.it
Macchioni	Fabio	Dip. di Patologia Animale, Profilassi ed Igiene degli Alimenti (Sez. di Parassitologia), Università di Pisa, Viale delle Piagge, 2,56124 Pisa. Tel. 050.570032, fax 050.540644. Email: fmacchion@vet.unip.it
Magi	Marta	Dip. di Patologia Animale, Profilassi ed Igiene degli Alimenti (Sez. di Parassitologia), Università di Pisa, Viale delle Piagge, 2,56124 Pisa. Tel. 050.570032, fax 050.540644. E-mail: magim@vet.unipi.it
Manfredi	Maria Teresa	Dip di Patologia Animale, Igiene e Sanità Pubblica Veterinaria (Sez. di Patologia Generale), Facoltà di Medicina Veterinaria, Università di Milano, Via Celoria 10, 20133 Milano. Tel. 02.50318098, fax 02.50318095. E-mail: mariateresa.manfredi@unimi.it
Moretti	Annabella	Dip. di Scienze Biopatologiche ed Igiene delle Produzioni Animali e Alimentari, Facoltà di Medicina Veterinaria, Università di Perugia, Via S. Costanzo, 4, 06126 Perugia. Tel. 075.5857742. E-mail: moretti@unipg.it
Papini	Roberto	Dip. di Patologia Animale, Profilassi ed Igiene degli Alimenti (Sez. di Parassitologia), Università di Pisa, Viale delle Piagge, 2, 56124 Pisa. Tel. 050. 2216942. E-mail: rpapini@vet.unipi.it
Perrucci	Stefania	Dip. di Patologia Animale, Profilassi ed Igiene degli Alimenti (Sez. di Parassitologia), Università di Pisa, Via delle Piagge, 2, 56124 PISA. Tel. 050/570032, fax 050/540644. E-mail: perrucci@vet.unipi.it
Piras	Pierpaola	Istituto Zooprofilattico Sperimentale della Sardegna, Via Duca degli Abruzzi, 8, 07100 Sassari. Tel. 079.289200, fax 079.272189. E-mail: tupav@tiscali.it
Tampieri	Maria Paola	Dip di Sanità Pubblica Veterinaria e Patologia Animale, Facoltà di Medicina Veterinaria, Università di Bologna, Via Tolara di Sopra, 50, 40064 Ozzano dell'Emilia (BO). Tel. 051.2097057. fax 051.2097039 E-mail: mariapaola.tampieri@unibo.it
Torina	Alessandra	Istituto Zooprofilattico Sperimentale della Sicilia, Via Gino Marinuzzi, 3, 90100 PALERMO. Tel 091.6565360-Fax 091.6565361 E-mail: alessandra.torina@izssicilia.it
Venco	Luigi	Clinica Veterinaria Città di Pavia, Via Cremona, 179, 27100 PAVIA. Tel. 0382.571510-571514, fax 0382/571513. E-mail: luigivenco@libero.it

Gruppo di lavoro
23 VOLONTARI

PARASSITI D'ITALIA

Obiettivo: 1° CENSIMENTO PARASSITOLOGICO NAZIONALE

Medico e Veterinario

- **quali** parassiti sono presenti sul territorio nazionale
- **dove** (**Regione**, Provincia, Comune)
- **quale** livello di diffusione (molto diffuso, presente, segnalato)

Due sottogruppi, uno **Medico** ed un **Veterinario**,
lavorato in parallelo, ciascuno per la propria area di competenza.

Le fonti informative

1) Componenti del *Gruppo di lavoro PARASSITI D'ITALIA* (pg 200 vol)

2) Scuole di Parassitologia di tutte le Università Italiane
(Fac. Medicina Veterinaria, Medicina e Chirurgia, Scienze ed Agraria)

3) Ricercatori Istituto Superiore di Sanità

4) Ricercatori Istituti Zooprofilattici Sperimentali

(solo grazie a loro è stato possibile concretizzare questa importante iniziativa)

PARASSITI D'ITALIA

- **Raccolta dati:** alle "fonti informative" sono state inviate delle schede su formato excel, con un "elenco base" di parassiti per le specie di animali ospiti, chiedendo loro di "evidenziare" i generi e/o le specie di parassiti presenti nel loro "bacino di utenza" riportando, dove disponibili, anche i valori di prevalenza con riferimento regionale o provinciale.

PARASSITI D'ITALIA

1861 > 2011 > >
150° anniversario Unità d'Italia

ELMINTI BOVINI

BOVINI - ELMINTI

LOCALIZZAZIONE	SPECIE	AGENTE DI ZOONOSI	PRESENZA/PREVALENZA (%)	ZONA	NOTE
ESOFAGO E PRESTOMACO	*Calicophoron spp.*				
	Ceylonocotyle				
	Cotylophoron spp.				
	Gongylonema verrucosum				
	Paramphistomum spp.				
ABOMASO	*Haemonchus contortus*				
	Haemonchus similis				
	Mecistocirrus digitatus				
	Ostertagia kolchida				
	Ostertagia leptospicularis				
	Ostertagia lyrata				
	Ostertagia ostertagi				
	Trichostrongylus axei				
INTESTINO TENUE	*Agriostomum vryburgi*				
	Avitellina centripunctata				
	Bunostomum phlebotomum				
	Cooperia oncophora				
	Cooperia pectinata				
	Cooperia surnabada				
	Moniezia benedeni				
	Moniezia expansa				
	Nematodirus spp.				
	Nematodirus battus				
	Nematodirus helvetianus				
	Paracooperia nodulosa				
	Stilesia globipunctata				
	Strongyloides papillosus				
	Toxocara vitulorum				
	Trichostrongylus spp.				
	Trichostrongylus columbriformis				
	Trichostrongylus longispicularis				
INTESTINO CRASSO	*Homologaster spp.*				
	Oesophagostomum radiatum				
	Trichuris spp.				
	Trichuris discolor				
	Trichuris globulosa				
FEGATO E PANCREAS	Cisti idatidee				
	Cysticercus tenuicollis				
	Dicrocoelium dendriticum				
	Dicrocoelium hospes				
	Eurytrema pancreaticum				
	Fasciola gigantica				
	Fasciola hepatica				
	Fasciolordes magna				
	Gigantocotyle spp.				
POLMONI	Cisti idatidee				
	Dictyocaulus viviparus				
	Mammomonogamus laryngeus				
	Mammomonogamus nasicola				

PARASSITI D'ITALIA

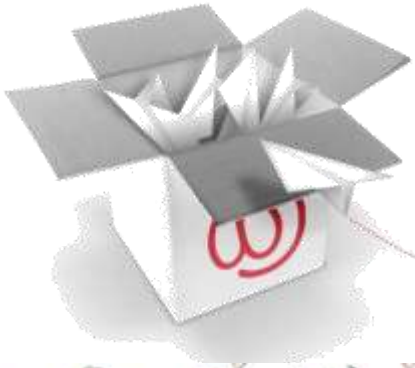
1861 > 2011 > >

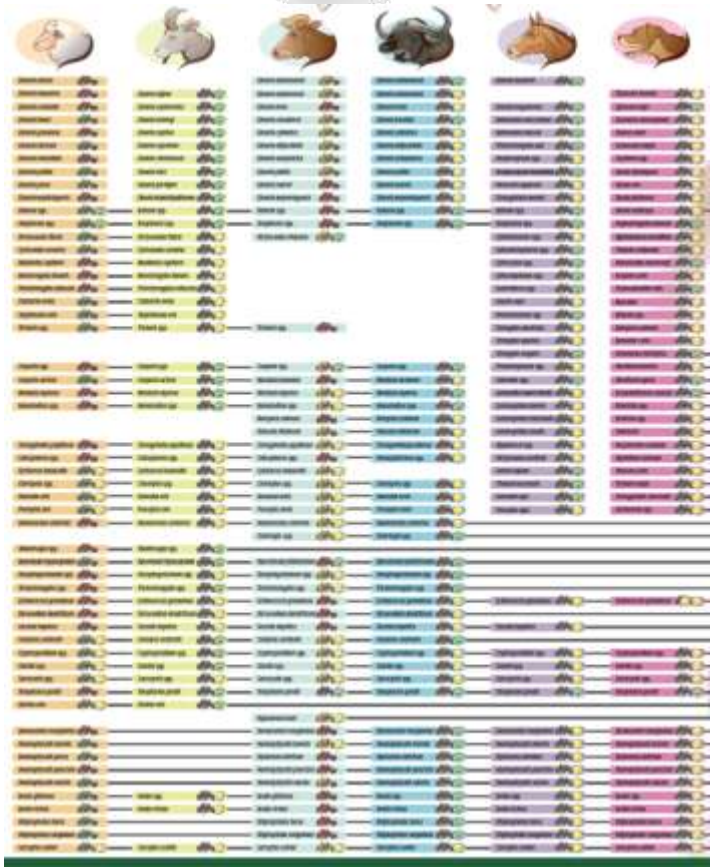
BOVINI - ARTROPODI

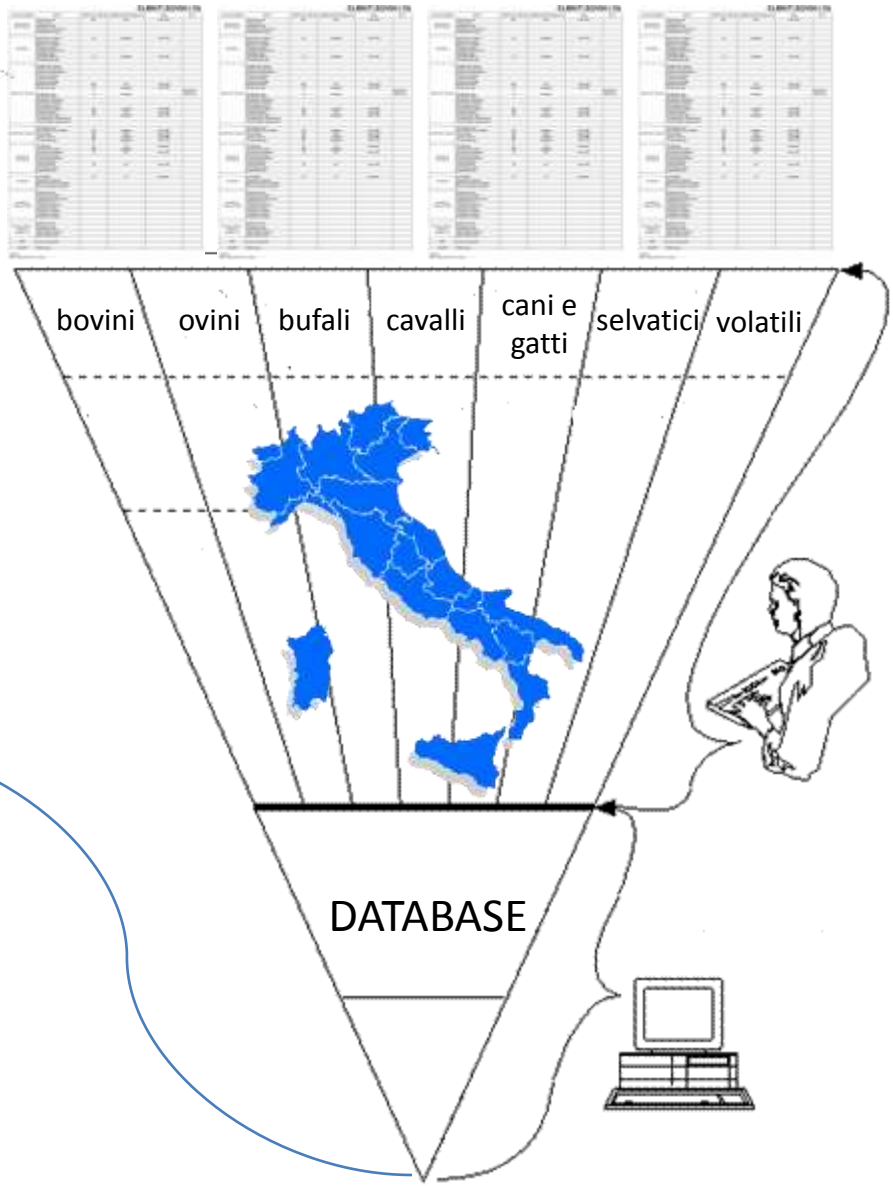
GRUPPO	SPECIE	AGENTE DI ZOONOSI	PRESENZA/PREVALENZA (%)	ZONA	NOTE
MOSCHE	Calliphorids				
	Dermatobia hominis				
	Glossina spp.				
	Hypoderma bovis				
	Hypoderma lineatum				
	Moscerini				
	Muscidae				
	Simulium spp.				
	Stomoxys calcitrans				
	Tabanidae				
PIDOCCHI	*Damalinia bovis*				
	Haematopinus eurysternus				
	Linognathus vituli				
	Solenopotes capillatus				
ZECCHE	*Dermatocentor marginatus*				
	Haemaphysalis inermis				
	Haemaphysalis punctata				
	Haemaphysalis sulcata				
	Hyalomma detritum				
	Hyalomma marginatum				
	Ixodes gibbosus				
	Ixodes ricinus				
	Rhipicephalus bursa				
	Rhipicephalus sanguineus				
	Rhipicephalus turanicus				
ACARI	*Chorioptes bovis*				
	Demodex bovis				
	Psoroptes ovis				
	Sarcoptes scabiei				

SOIPA
Società Italiana di Parassitologia

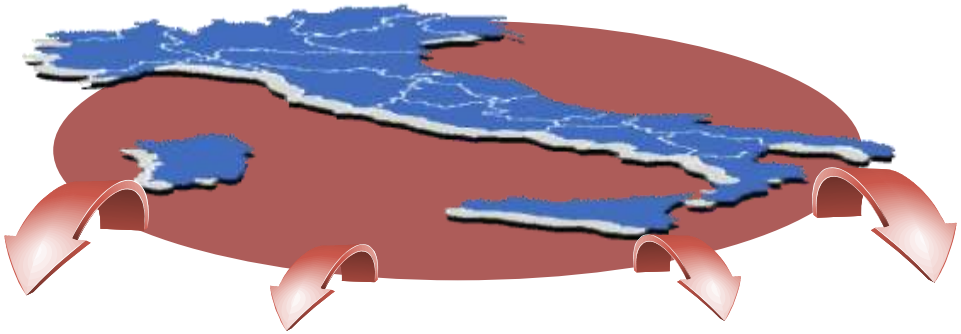
PARASSITI D'ITALIA







PARASSITI D'ITALIA



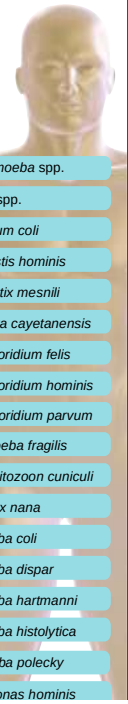
SoIPa

Società Italiana di Parassitologia







1. *Babesia canis*
2. *Babesia cati*
3. *Babesia divergens*
4. *Babesia felis*
5. *Babesia microti*
6. *Babesia vogeli*
7. *Cryptosporidium* spp.
8. *Encephalitozoon cuniculi*
9. *Entamoeba histolytica*
10. *Giardia duodenalis*
11. *Hammondia hammondi*
12. *Hepatozoon canis*
13. *Isospora canis*
14. *Isospora felis*
15. *Isospora ohioensis*
16. *Isospora rivolta*
17. *Leishmania infantum*
18. *Neospora caninum*

1. *Babesia caballi*
2. *Cryptosporidium parvum*
3. *Eimeria leuckarti*
4. *Sarcocystis* spp.
5. *Theileria equi*
6. *Cyathostomum* spp.
7. *Cylicocyclus* spp.
8. *Cylicodontophorus* spp.
9. *Cylicostephanus* spp.
10. *Dictyocaulus arnfieldi*
11. *Draschia megastoma*
12. *Gyalocephalus capitatus*
13. *Habronema microstoma*
14. *Habronema muscae*
15. *Halicephalobus deletrix*
16. *Oesophagodontus robustus*
17. *Oxyuris equi*

1. *Babesia motasi*
2. *Babesia ovis*
3. *Cryptosporidium* spp.
4. *Eimeria ahsata*
5. *Eimeria bakuensis*
6. *Eimeria crandallis*
7. *Eimeria faurei*
8. *Eimeria granulosa*
9. *Eimeria intricata*
10. *Eimeria marsica*
11. *Eimeria ovina*
12. *Eimeria ovinoidalis*
13. *Eimeria pallida*
14. *Eimeria parva*
15. *Eimeria punctata*
16. *Eimeria weybridgensis*
17. *Entamoeba ovis*
18. *Giardia intestinalis*

1. *Babesia ovis*
2. *Cryptosporidium* spp.
3. *Eimeria alijevi*
4. *Eimeria arloingi*
5. *Eimeria aspheronica*
6. *Eimeria caprina*
7. *Eimeria caprovina*
8. *Eimeria christenseni*
9. *Eimeria hirci*
10. *Eimeria jolchijevi*
11. *Eimeria ninakohlyakimovae*
12. *Eimeria punctata*
13. *Giardia intestinalis*
14. *Globidium gilruthi*
15. *Sarcocystis* spp.
16. *Theileria hirci*
17. *Theileria ovis*
18. *Toxoplasma gondii*

1. *Babesia berbera*
2. *Babesia bigemina*
3. *Babesia bovis*
4. *Babesia divergens*
5. *Babesia major*
6. *Balantidium coli*
7. *Besnoitia besnoiti*
8. *Cryptosporidium* spp.
9. *Eimeria alabamensis*
10. *Eimeria auburnensis*
11. *Eimeria bovis*
12. *Eimeria brasiliensis*
13. *Eimeria bukidnonensis*
14. *Eimeria canadensis*
15. *Eimeria cylindrica*
16. *Eimeria ellipsoidalis*
17. *Eimeria pellita*
18. *Eimeria subspherica*

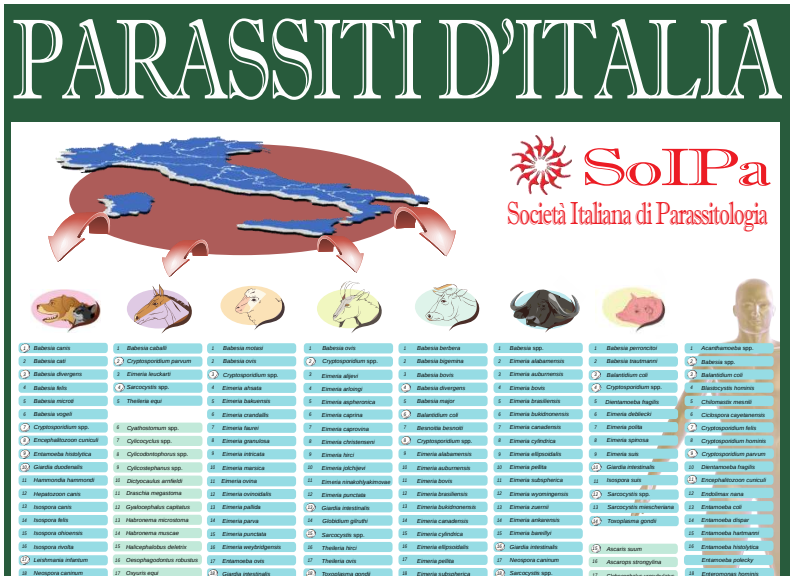
1. *Babesia* spp.
2. *Eimeria alabamensis*
3. *Eimeria auburnensis*
4. *Eimeria bovis*
5. *Eimeria brasiliensis*
6. *Eimeria bukidnonensis*
7. *Eimeria canadensis*
8. *Eimeria cylindrica*
9. *Eimeria ellipsoidalis*
10. *Eimeria pellita*
11. *Eimeria subspherica*
12. *Eimeria wyomingensis*
13. *Eimeria zuernii*
14. *Eimeria ankarensis*
15. *Eimeria bareillyi*
16. *Giardia intestinalis*
17. *Neospora caninum*
18. *Sarcocystis* spp.

1. *Babesia perroncitoi*
2. *Babesia trautmanni*
3. *Balantidium coli*
4. *Cryptosporidium* spp.
5. *Dientamoeba fragilis*
6. *Eimeria debliecki*
7. *Eimeria polita*
8. *Eimeria spinosa*
9. *Eimeria suis*
10. *Giardia intestinalis*
11. *Isospora suis*
12. *Sarcocystis* spp.
13. *Sarcocystis miescheriana*
14. *Toxoplasma gondii*
15. *Ascaris suum*
16. *Ascarops strongylina*
17. *Globocephalus urosubulatus*

1. *Acanthamoeba* spp.
2. *Babesia* spp.
3. *Balantidium coli*
4. *Blastocystis hominis*
5. *Chilomastix mesnili*
6. *Ciclospora cayetanensis*
7. *Cryptosporidium felis*
8. *Cryptosporidium hominis*
9. *Cryptosporidium parvum*
10. *Dientamoeba fragilis*
11. *Encephalitozoon cuniculi*
12. *Endolimax nana*
13. *Entamoeba coli*
14. *Entamoeba dispar*
15. *Entamoeba hartmanni*
16. *Entamoeba histolytica*
Entamoeba polecky
18. *Enteromonas hominis*

PARASSITI D'ITALIA

1861 > 2011 > >
150° anniversario Unità d'Italia



Legenda

- Protozoi
- Nematodi
- Trematodi
- Cestodi
- Artropodi
- Pentastomidi
- Agente di zoonosi

SOIPA
Società Italiana di Parassitologia

1861 > 2011 > >
150° anniversario Unità d'Italia

PARASSITI D'ITALIA



166 schede

Sommario

Parassiti d'Italia 5

PARTE PRIMA - PROTOZOI 9
1. *Acanthamoeba* 10
2. *Babesia* 11
3. *Balantidium* 12
4. *Besnoiti* 13
5. *Blastocystis* 14
6. *Chilomastix* 15
7. *Cryptosporidium* 16
8. *Cyclosporas* 17
9. *Dientamoeba* 18
10. *Eimeria* 19
11. *Encephalitozoon* 24
12. *Endolimax* 25
13. *Entamoeba* 26
14. *Enteromonas* 27
15. *Giardia* 28
16. *Globidium* 29
17. *Hammondia* 30
18. *Hepatozoon* 31
19. *Iodamoeba* 32
20. *Isospora* 33
21. *Leishmania* 35
22. *Microspora* 37
23. *Neagleria* 38
24. *Neospora* 39
25. *Plasmodium* 40
26. *Sarcocystis* 42
27. *Tetratrichomonas* 43
28. *Theileria* 44
29. *Toxoplasma* 45
30. *Trichomonas* 47
31. *Tritrichomonas* 48
32. *Trypanosoma* 49

PARTE SECONDA - NEMATODI 51
33. *Aelurostrongylus* 52
34. *Ancylostoma* 53
35. *Angiostrongylus* 55
36. *Anisakis* 56
37. *Ascaris* 57
38. *Ascarops* 59
39. *Bunostomum* 60
40. *Capillaria* 61
41. *Chabertia* 62
42. *Cooperia* 63
43. *Crenosoma* 64
44. Cyathostomi 65
45. *Cystocaulus* 66
46. *Dictyocaulus* 67
47. *Dioctophyma* 68
48. *Dipetalonema* 69
49. *Dirofilaria* 70
50. *Draschia* 72
51. *Enterobius* 73
52. *Filaroides* 74
53. *Globocephalus* 75
54. *Gongylonema* 76
55. *Habronema* 77
56. *Haemonchus* 78
57. *Halicephalobus* 79
58. *Hyostrongylus* 80
59. *Loa* 81
60. *Macracanthorhynchus* 82
61. *Mansonella* 83
62. *Marshallagia* 84
63. *Metastrongylus* 85
64. *Muellerius* 86
65. *Namatodirus* 87
66. *Neostrongylus* 88
67. *Oesophagostomum* 89
68. *Ollulans* 90
69. *Onchocerca* 91
70. *Oslerus* 92
71. *Ostertagia* 93
72. *Oxyuris* 94
73. *Parabronema* 95
74. *Parascaris* 96
75. *Physaloptera* 97
76. *Physocephalus* 98
77. *Probstmayria* 99
78. *Protostrongylus* 100
79. *Rhabditis* 101
80. *Setaria* 102
81. *Simondsia* 103
82. *Skrjabinema* 104
83. *Spirocerca* 105
84. *Strongyloides* 106
85. *Strongylus* 107
86. *Teladorsagia* 108
87. *Thelazia* 109
88. *Toxascaris* 110
89. *Toxocara* 111
90. *Trichinella* 112
91. *Trichostrongylus* 113
92. *Trichuris* 114
93. *Triodontophorus* 116
94. *Uncinaria* 117
95. *Wuchereria* 118

PARTE III - TREMATODI 119
96. *Alaria* 120
97. *Dicrocoelium* 121
98. *Fasciola* 122
99. *Gastrodiscus* 123
100. *Heterophyes* 124
101. *Metorchis* 125
102. *Opistorchis* 126
103. Paramfistomi 127
104. *Pseudamphistomum* 128
105. *Schistosoma* 129

PARTE IV - CESTODI 131
106. *Anoplocephala* 132
107. *Avitellina* 133
108. *Diphyllobothrium* 134
109. *Dipylidium* 135
110. *Echinococcus* 136
111. *Hymenolepis* 138
112. *Mesocestoides* 139
113. *Moniezia* 140
114. *Paramoplocephala* 141
115. *Raillietina* 142
116. *Spirometra* 143
117. *Stilesia* 144
118. *Taenia* 145

PARTE V - ARTROPODI 149
119. *Argas* 150
120. *Boophilus* 151
121. *Cheyletiella* 152
122. *Chorioptes* 153
123. *Cimex* 154
124. Culicidi 155
125. *Cordylobia* 156
126. *Ctenocephalides* 157
127. *Damalinia* 158
128. *Demodex* 159
129. *Dermacentor* 160
130. *Dermatobia* 161
131. *Eristalis* 162
132. *Felicola* 163
133. Flebotomi 164
134. *Gasterophilus* 165
135. *Haemaphysalis* 166
136. *Haematopinus* 167
137. *Hyalomma* 168
138. *Hypoderma* 169
139. *Hippobosca* 170
140. *Ixodes* 171
141. *Linguatula* 172
142. *Linognathus* 173
143. *Melophagus* 174
144. *Neotrombicula* 175
145. *Notoedres* 176
146. *Oestrus* 177
147. *Ornithodoros* 178
148. *Otodectes* 179
149. *Pediculus* 180
150. *Phtirus* 181
151. *Piophila* 182
152. *Przhevalskiana* 183
153. *Psorergates* 184
154. *Psoroptes* 185
155. *Pulex irritans* 186
156. *Rhinoestrus* 187
157. *Rhipicephalus* 188
158. *Sarcophaga* 189
159. *Sarcoptes* 190
160. *Simulium* 191
161. *Spilopsyllus* 192
162. *Stomoxys* 193
163. *Tabanus* 194
164. *Trichodectes* 195
165. *Tunga* 196
166. *Wohlfahrtia* 197

Iconografia 198

Bibliografia 199

La Società Italiana di Parassitologia (SoIPa)
Consiglio Direttivo 200
Gruppo di lavoro Parassiti d'Italia 200
Elenco Soci Soipa 201

Appendice - Antiparassitari in Italia 203
Uomo 205
Cani e Gatti 207
Bovini/Bufali 215
Ovini 221
Caprini 225
Equini 227
Suini 231
Insetticidi ambientali 235
Legenda 237

Parassiti d'Italia

Cosa sono i parassiti?
Al di là di facili allusioni a chi opera nel pubblico impiego, i veri parassiti esistono; sono organismi che vivono a spese di un ospite provocando danni e malattie più o meno gravi con importanti perdite produttive. Molti, inoltre, possono essere trasmessi dagli animali all'uomo e rappresentano quindi un grave problema di Sanità Pubblica.
I parassiti esistono da migliaia di anni e nel corso dei secoli hanno modificato le loro abitudini di vita adattandosi all'ospite e all'ambiente. Essi hanno inoltre una presenza spesso discreta: un "bravo" parassita sa che la sua vita dipende da quella dell'ospite e cerca di creare un equilibrio che consenta di prolungare la sua permanenza nell'ospite stesso.
Perché il volume *"Parassiti d'Italia"*???
Nell'estate 2008, subito dopo la sua elezione, il Consiglio Direttivo della *Società Italiana di Parassitologia* ha proposto la costituzione di gruppi di lavoro che potessero operare su temi specifici in ambito parassitologico.
Uno di questi gruppi, proposto dalla vulcanica creatività dell'amico/collega Giuseppe Cringoli, ha lavorato con lo scopo di creare una "mappa" dei parassiti segnalati nel nostro Paese.
Il risultato è sorprendente... nessuno si sarebbe aspettato che in Italia ce ne fossero così tanti!!!
In totale sono stati identificati 166 generi diversi che vengono descritti in questo volume.
Vorremmo, in definitiva, mostrare al lettore i "veri" parassiti che interessano sia l'animale che l'uomo per far comprendere che la Parassitologia è una importante branca della Medicina (sia umana che veterinaria); vorremmo evidenziare la vitalità dei Parassitologi italiani che operano quotidianamente per studiare, conoscere e combattere i diversi parassiti; vorremmo rendere concreto uno dei compiti della *Società Italiana di Parassitologia* previsto dall'Art. 2 dello Statuto che prevede tra gli "Scopi e Finalità dell'Associazione" anche quelli di: *"riunire gli studiosi e i cultori della parassitologia e delle malattie parassitarie; stimolare l'interesse e lo studio dei problemi parassitologici, incoraggiando, promuovendo e diffondendo la cultura e le conoscenze correlate alla parassitologia e alle malattie parassitarie; garantire la divulgazione e la corretta informazione dell'opinione pubblica sulle tematiche parassitologiche"*.
In conclusione, con questo volume, ci auguriamo di aggiungere una piccola tessera al ricco mosaico della conoscenza dei parassiti e delle malattie ad essi legate.
A tutti i colleghi che hanno contribuito alla realizzazione di questo testo, sia partecipando al gruppo di lavoro sia producendo e/o revisionando le schede dei parassiti, giunga un caloroso ringraziamento.
A tutti auguro una buona lettura.

Mario Pietrobelli
Presidente della
Società Italiana di Parassitologia



PARASSITI D'ITALIA

SoIPa
Società Italiana di Parassitologia

Protozoi	21	5	27	18	28	18	14	26
Nematodi	26	25	35	30	27	11	16	22
Trematodi	4	3	5	4	5	4	2	7
Cestodi	11	4	7	6	6	4	3	10
Artropodi	32	32	28	21	30	17	9	36
TOTALE	**94**	**69**	**102**	**79**	**96**	**54**	**44**	**101**

Parassiti d'Italia

La Società Italiana di Parassitologia (SoIPa), Associazione Scientifica senza fini di lucro, già Società per gli Studi della Malaria (fondata nel 1898), in occasione del 150° anniversario dell'unità d'Italia, presenta *PARASSITI DI'ITALIA*, il "primo censimento parassitologico nazionale" riferito agli animali ed all'uomo.
L'iniziativa ha preso il via nell'estate del 2008 in seno al Consiglio Direttivo della SoIPa quando fu deliberata l'attivazione dei *Gruppi di Lavoro* con l'obiettivo di approfondire alcune tematiche specifiche in ambito parassitologico. Tra questi, il *Gruppo di Lavoro PARASSITI D'ITALIA* ha avuto come obiettivo primario la definizione del quadro parassitologico nazionale.
Questo ambizioso progetto ha coinvolto non solo i componenti del *Gruppo di lavoro PARASSITI D'ITALIA* (in elenco a pag. 200) ma tutte le Scuole di Parassitologia presenti nelle Università italiane (Facoltà di Medicina Veterinaria, Medicina e Chirurgia, Scienze ed Agraria) ed i ricercatori che operano in ambito parassitologico presso l'Istituto Superiore di Sanità e gli Istituti Zooprofilattici Sperimentali. Solo grazie a tutti loro è stato possibile concretizzare questa importante iniziativa.
Il primo obiettivo è stato raggiunto. E' stato realizzato un censimento dei parassiti presenti sul territorio nazionale per l'uomo e per gli ovini, i caprini, i bovini, i bufali, gli equini, i cani ed i gatti. Dal lavoro è emerso che in Italia "circolano" almeno 166 generi parassitari differenti, 340 se consideriamo anche le specie (uno schema riassuntivo è riportato nella pagina precedente), e di questi, la maggior parte è agente di zoonosi, nel senso che può infettare sia gli animali che l'uomo. E' ragionevole ritenere che non siamo di fronte ad una emergenza sanitaria, ma è certamente una realtà a cui l'Accademia ed il Sistema Sanitario Nazionale devono necessariamente rivolgere "attenzioni".
Per presentare questo "quadro parassitologico nazionale" ad un pubblico più vasto, i risultati sono stati schematizzati in un poster e nel presente volume. Nel poster, sia per l'uomo che per gli animali, sono elencati i rispettivi parassiti suddivisi in protozoi, nematodi, trematodi, cestodi ed artropodi; in questo volume, per ciascun genere, è stata realizzata una scheda illustrativa.
Veramente numerosi sono stati i colleghi, che qui ringraziamo ancora una volta, che hanno fornito un prezioso ed indispensabile contributo per la realizzazione del poster e del volume, tuttavia, un particolare ringraziamento va dato a Claudio Genchi, Salvatore Giannetto, Albertina Iori, Mario Pietrobelli, Giovanni Poglayen e Antonio Scala per il loro particolare coinvolgimento.
Molto impegnativo è stato, tra l'altro, sintetizzare le conoscenze relative a ciascun genere parassitario nelle diverse schede, dove, per ognuno dei 166 generi, vengono illustrati gli elementi morfologici di base, gli elementi di disseminazione nell'ambiente esterno (AE), gli ospiti e le sedi di localizzazione nei propri ospiti, gli eventuali vettori, le modalità di infezione degli ospiti, il ciclo biologico, la sintomatologia, la diagnosi clinica, la diagnosi post-mortem e di laboratorio, la terapia, la profilassi e, per i parassiti di interesse veterinario, l'eventuale rischio per l'uomo. Per questo un vivo ringraziamento va dato a Laura Rinaldi, Vincenzo Musella, Antonio Frangipane di Regalbono, Maria Paola Maurelli, Antonio Santaniello, Antonio Bosco e Paola Pepe.

PARTE I

PROTOZOI

PARTE II

NEMATODI

PARTE III

TREMATODI

PARTE IV

CESTODI

PARTE V

ARTROPODI

3 Balantidium coli

Il parassita - *Balantidium coli* (dal greco *balantídion*: piccola borsa e *cólon*: intestino crasso) è un protozoo ciliato a diffusione cosmopolita, di norma commensale nell'intestino del suino. Presenta una forma vegetativa (trofozoite) ed una forma cistica di resistenza. Il trofozoite è ovale, molto mobile, lungo circa 200 µm, ricoperto di numerose ciglia e dotato di un macronucleo ed un micronucleo. La cisti, rotondeggiante, misura 40 x 60 µm, con parete spessa e liscia e macronucleo ben evidente.

Elementi di disseminazione AE - Cisti e, più raramente, trofozoiti.

Ospiti e localizzazione - Lume del grosso intestino di suino, cammello, cane, ratto, scimmia e uomo.

Infezione - Ingestione delle cisti.

Ciclo biologico - Diretto. Le cisti, una volta ingerite dall'ospite, raggiungono l'intestino dove si aprono e liberano i trofozoiti che colonizzano la porzione terminale dell'ileo ed il colon. In queste sedi, i trofozoiti si riproducono abitualmente per scissione binaria (riproduzione asessuata) e talvolta per coniugazione (riproduzione sessuata attraverso lo scambio di materiale nucleare). Prima di essere eliminati nell'ambiente esterno con le feci dell'ospite, gran parte dei trofozoiti si circondano della parete e si trasformano in cisti infettanti.

Sintomatologia - Normalmente, *Balantidium* è considerato un commensale, ma in qualche occasione può sviluppare una certa patogenicità dando luogo a forme di colite ulcerosa, con diarrea anche grave nel suino. Nell'uomo l'infezione può avere decorso asintomatico, oligosintomatico o cronico (con diarrea alternata a stipsi, calo ponderale ed algie addominali). Nei casi più gravi, si manifesta con colite acuta, a decorso fulminante.

Diagnosi clinica - Difficile emettere il sospetto clinico; procedere per esclusione di diarree di altra origine.

Diagnosi post-mortem - Colite ulcerosa emorragica nei casi acuti: la produzione di ialuronidasi permette al parassita di ingrandire la lesione attaccando la matrice della sostanza intercellulare.

Diagnosi di laboratorio - Esami copromicroscopici per la messa in evidenza di cisti e/o trofozoiti.

Terapia - Tetracicline, metronidazolo.

Profilassi - Misure di igiene routinaria tese a ridurre il contagio fecale-orale.

Rischio per l'uomo - Infezione segnalata nell'uomo con sintomatologia intestinale. L'uomo, come gli altri animali domestici, si contagia per contaminazione degli alimenti con feci di suino; l'infezione può essere anche veicolata dalle mani.

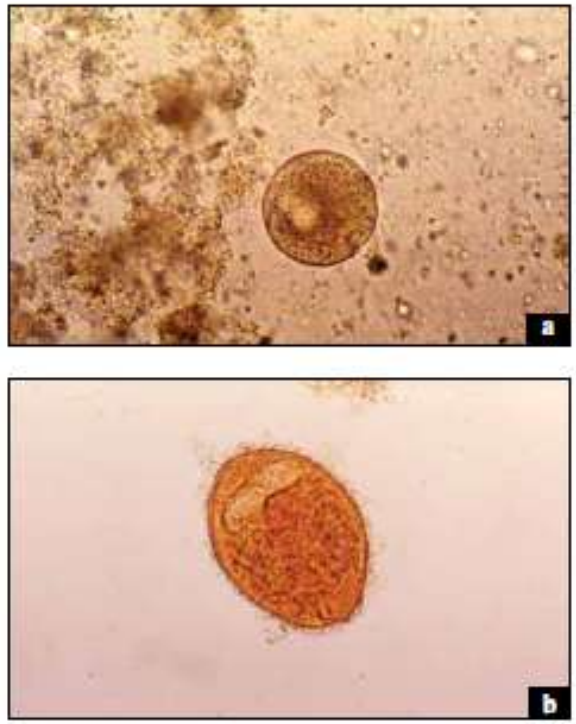


Fig. 3.1 - *Balantidium coli:* (a) cisti, (b) trofozoite.

Ancylostoma caninum e A. tubaeforme

34

Il parassita - Le specie di *Ancylostoma* (dal greco *ànculos*: uncino e *stómatos*: bocca) che parassitano cani e gatti in Europa sono *A. caninum* ed *A. tubaeforme*, rispettivamente. Si tratta di nematodi ematofagi, di colore variabile dal grigio al rosso. Il maschio è lungo circa 1 cm, la femmina circa 2 cm. Tipica la parte anteriore "ad uncino" e la capsula buccale dotata di denticoli, 3 paia sul margine anteriore e 1 paio in posizione ventro-laterale in *A. caninum* e 3 paia sul margine ventrale in *A. tubaeforme*.

Elementi di disseminazione AE - Uova ellissoidali, di 50-70 x 35-47 µm, a parete sottile, contenenti 2-8 blastomeri.

Ospiti e localizzazione - Intestino tenue di cane ed altri canidi (*A. caninum*) e gatto (*A. tubaeforme*). L'uomo è un ospite occasionale.

Infezione - Penetrazione cutanea (ed occasionalmente a seguito di ingestione) delle larve di terzo stadio (L3). Nel cane è possibile anche l'infezione per via transplacentare e mediante il colostro e/o il latte.

Ciclo biologico - Diretto. In sede intestinale, dopo fecondazione, la femmina del parassita depone le uova che sono espulse con le feci dell'ospite nell'ambiente esterno. Qui, in condizioni ambientali ottimali, schiudono larve di primo stadio (L1) che mutano dopo qualche giorno fino a larve infettanti L3. Dopo penetrazione cutanea (la trasmissione per ingestione è più rara), le L3 raggiungono il circolo ematico e da qui i polmoni e le vie respiratorie dove mutano ad L4 nei bronchi e nella trachea. Risalendo l'albero bronchiale arrivano in cavità orale, vengono deglutite e giungono all'intestino dove diventano parassiti adulti. Nelle cagne una parte delle larve può migrare, sempre attraverso la circolazione, alla muscolatura scheletrica dove rimangono quiescenti fino alla gravidanza; in vicinanza del parto le larve si mobilitano raggiungendo l'utero e la mammella per poi infettare i feti e/o i cuccioli.

Sintomatologia - *Ancylostoma* svolge principalmente un'azione ematofagica e pertanto il sintomo principale è l'anemia accompagnata da diarrea con feci nerastre (per la presenza di sangue). Frequenti anche: lesioni cutanee (nel punto di penetrazione delle larve), tosse, dispnea e aumento della frequenza respiratoria durante la fase di migrazione polmonare. La presenza dei parassiti adulti nell'intestino causa disappetenza, dimagramento, distensione della parete addominale, rallentamento della crescita e, nei casi più gravi, cachessia e morte.

Diagnosi clinica - L'anamnesi e la sintomatologia consentono spesso di formulare un fondato sospetto di infezione.

Diagnosi post-mortem - Alla necroscopia si possono evidenziare lesioni emorragiche a livello della mucosa intestinale e la presenza dei parassiti adulti attaccati ai villi del duodeno.

Diagnosi di laboratorio - Esami copromicroscopici quali-quantitativi per la messa in evidenza e/o la conta delle uova; esami ematologici per valutare l'anemia.

Terapia - Pirantel, mebendazolo, fenbendazolo, lattoni macrociclici.

Profilassi - Trattamento degli animali e igiene ambientale.

Rischio per l'uomo - L'infezione nell'uomo provoca la sindrome da *larva migrans cutanea* che colpisce soprattutto i bambini ed è caratterizzata dalla migrazione delle L3 (che di norma non raggiungono lo stadio adulto) in cute e sottocute.



Fig. 34.1 - Apertura orale di *Ancylostoma caninum*.

Dicrocoelium dendriticum 97

Il parassita - *Dicrocoelium dendriticum* (dal greco *dicróos*: doppio, *choilía*: cavità del ventre e *dentríticon*: ramificato) è un trematode a diffusione cosmopolita, dal corpo appiattito in senso dorso-ventrale, lungo circa 10 mm, di forma lanceolata, con cuticola liscia e trasparente.

Elementi di disseminazione AE - Uova ellissoidali, di 38-45 x 22-30 µm, rosso-brunastre, con opercolo poco distinguibile e caratteristica ocellatura.

Ospiti definitivi e localizzazione - Piccoli dotti biliari e cistifellea di ovino, caprino, bovino, bufalo, cervo, coniglio, equino ed occasionalmente uomo.

Ospiti intermedi e localizzazione - Camera polmonare di diversi generi di molluschi gasteropodi di terra (*Abida*, *Helicella*, *Zebrina*, ecc. - 1° ospite intermedio); cavità corporea e tessuti di formiche (*F. fusca*, *F. rufa*, ecc.) che costituiscono il 2° ospite intermedio.

Infezione - Ingestione di formiche contenenti le forme infettanti (metacercarie).

Ciclo biologico - Indiretto. Il parassita adulto, ermafrodita, dopo autofecondazione, depone le uova nei dotti biliari dell'ospite. Queste, con la bile, raggiungono l'ambiente esterno eliminate con le feci degli animali parassitati. Le uova vengono quindi ingerite dal 1° ospite intermedio, in cui schiudono liberando il miracidio. Lo sviluppo continua nel mollusco attraverso gli stadi di sporicisti e cercaria. Le cercarie, ragguppate in piccoli boli di muco, vengono poi espulse dal mollusco ed ingerite dal 2° ospite intermedio. Nella formica le cercarie mutano in metacercarie; alcune di esse si portano nel ganglio retrofaringeo provocando il cosiddetto "trisma mandibolare" che costringe la formica, con temperature inferiori a 15°C, a rimanere fissata sui fili d'erba ed esser così facilmente ingerita dagli animali. Una volta ingerite, le metacercarie si disincistano nell'intestino tenue ed i giovani parassiti (adolescarie) per via canicolare, attraverso il coledoco, giungono ai piccoli dotti biliari dove divengono parassiti adulti.

Sintomatologia - Di solito l'infezione presenta decorso subclinico, con sintomi poco caratteristici: astenia, dimagramento, anemia ed episodi diarroici.

Diagnosi clinica - La sintomatologia è poco indicativa.

Diagnosi post-mortem - L'esame anatomopatologico permette di evidenziare le caratteristiche lesioni a livello epatico e la presenza dei parassiti adulti nei piccoli dotti biliari e nella cistifellea.

Diagnosi di laboratorio - Esami copromicroscopici quali-quantitativi per la messa in evidenza e/o la conta delle uova.

Terapia - Benzimidazolici, probenzimidazolici, praziquantel.

Profilassi - Trattamenti antielmintici strategici.

Rischio per l'uomo - L'ingestione accidentale di formiche contenenti metacercarie con gli alimenti comporta lo sviluppo del parassita adulto a livello epatico. L'azione patogena è simile a quella causata da *F. hepatica*: ipertensione portale, epatite ed epatosi. I principali sintomi sono anoressia, meteorismo, diarrea, epatomegalia, dimagramento, febbre ed anemia.

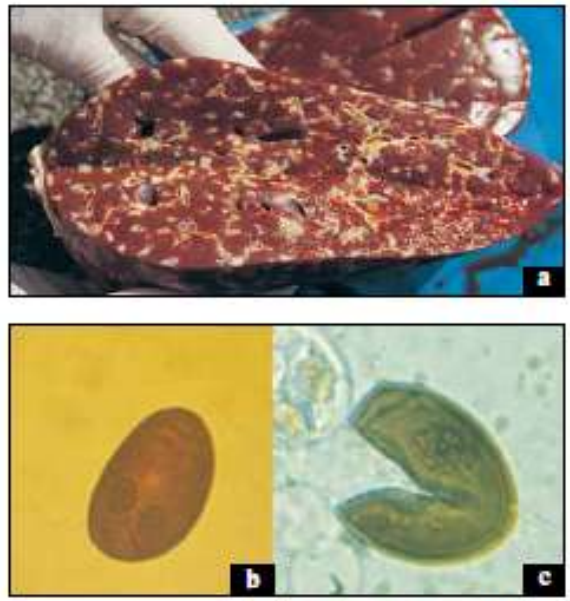


Fig. 97.2 - *Dicrocoelium dendriticum*: (a) sezione di fegato ovino con gravi lesioni, (b) tipico uovo, (c) uovo in fase di liberazione del miracidio.

106 Anoplocephala

Il parassita - Il genere *Anoplocephala* (dal greco *ánoplos*: senza armi e *chephalé*: testa) comprende due specie (*A. perfoliata* ed *A. magna*) di cestodi inermi (senza rostello con uncini), a diffusione cosmopolita, di colore biancastro, molto simili morfologicamente, ma di diverse dimensioni. *A. perfoliata*, lunga 4-8 cm e larga 1-1,2 cm, presenta uno scolice di 2-3 mm di diametro con 4 ventose, al di sotto di ciascuna delle quali è presente un lembo di tessuto cuticolare. *A. magna* è lunga fino ad 80 cm e larga circa 2,5 cm, con uno scolice di diametro maggiore (4-6 mm) e privo di lembi sottostanti le 4 ventose, che si aprono anteriormente. Le proglottidi di entrambe le specie sono larghe e molto corte.

Elementi di disseminazione AE - Uova (simili per le due specie), irregolarmente sferiche o triangolari, di 70-80 µm di diametro, provviste di apparato piriforme nel quale è contenuto un embrione esacanto (oncosfera). Le uova possono essere disseminate libere o all'interno delle proglottidi gravide.

Ospiti definitivi e localizzazione - Ileo terminale, cieco, giunzione ileo-ciecale (*A. perfoliata*), intestino tenue (soprattutto digiuno) e raramente stomaco (*A. magna*) di cavallo ed altri equidi.

Ospiti intermedi e localizzazione - Cavità corporea di acari coprofagi a vita libera (oribatidi), detti anche "acari del muschio o del foraggio".

Infezione - Ingestione di acari coprofagi contenenti la forma infettante (cisticercoide).

Ciclo biologico - Indiretto. Il parassita adulto, ermafrodita, rilascia proglottidi gravide e/o uova che vengono espulse con le feci degli animali parassitati. Nell'ambiente esterno le uova vengono ingerite dagli ospiti intermedi in cui si sviluppa la forma infettante, il cisticercoide. Gli animali si infettano al pascolo ingerendo gli ospiti intermedi contenenti il cisticercoide.

Sintomatologia - Le infezioni sono solitamente asintomatiche. Alcune volte, in caso di cariche parassitarie elevate, il cavallo presenta scadenti condizioni generali, enterite e coliche. La perforazione della parete intestinale, più frequente nei casi di infezione da *A. perfoliata*, può portare a morte improvvisa.

Diagnosi clinica - La sintomatologia clinica non è indicativa.

Diagnosi post-mortem - L'esame anatomopatologico permette di evidenziare, in caso di infezioni massive, intussuscezioni, ostruzioni e perforazioni delle pareti intestinali. Nei siti in cui sono attaccati i parassiti, la mucosa appare infiammata, ispessita ed ulcerata. La valvola ileo-ciecale può essere parzialmente o totalmente ostruita. I parassiti si evidenziano facilmente nei siti interessati.

Diagnosi di laboratorio - Esami copromacroscopici per l'eventuale evidenziazione delle proglottidi ed esami copromicroscopici per la messa in evidenza delle uova.

Terapia - Pirantel, praziquantel.

Profilassi - La profilassi è molto difficile in quanto gli acari ospiti intermedi sono ubiquitari. E' consigliabile un trattamento specifico prima che gli animali vengano messi all'aperto e/o quando introdotti per la prima volta in un nuovo paddock.

Rischio per l'uomo - Infezione non segnalata nell'uomo.



Fig. 106.1 - *Anoplocephala* spp.: (a) esemplare di *A. magna*, (b) particolare dello scolice, c) uovo.

PARTE V

ARTROPODI

Veramente numerosi sono stati i colleghi, che qui ringraziamo ancora una volta, che hanno fornito un prezioso ed indispensabile contributo per la realizzazione del poster e del volume, tuttavia, un particolare ringraziamento va dato a Claudio Genchi, Salvatore Giannetto, Albertina Iori, Mario Pietrobelli, Giovanni Poglayen e Antonio Scala per il loro particolare coinvolgimento

Il parassita - Il genere *Haemaphysalis* (dal greco *áima*: sangue e *fusaléos*: pungere) comprende numerose specie di "zecche dure" (ixodidi), di dimensioni medio-piccole, diffuse soprattutto nel Vecchio Mondo. Le specie presenti in

coinvolta nella trasmissione di *T. annulata* ed *Anaplasma ovis*.

Diagnosi clinica e di laboratorio - Evidenziazione dei pa-

Ospiti e localizzazione - Gli stadi immaturi (larve e ninfe) sulla superficie cutanea di rettili, uccelli e piccoli mammiferi (insettivori, roditori). Gli adulti sulla superficie cutanea di vari mammiferi domestici (tra cui ovino, bovino, equino, suino, carnivori), selvatici ed occasionalmente dell'uomo.

Rischio per l'uomo - Come tutte le zecche, *Haemaphysalis* può attaccare l'uomo. *H. inermis* è vettore di *C. burnetii*, agente della febbre Q, mentre *H. punctata* di *F. tularensis*, agente della tularemia.

Infezione - Dall'ambiente. Come tutte le zecche sono parassiti temporanei, ciascuno stadio compie un "pasto di sangue" prolungato.

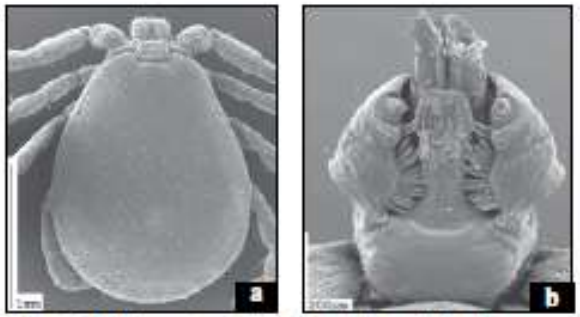
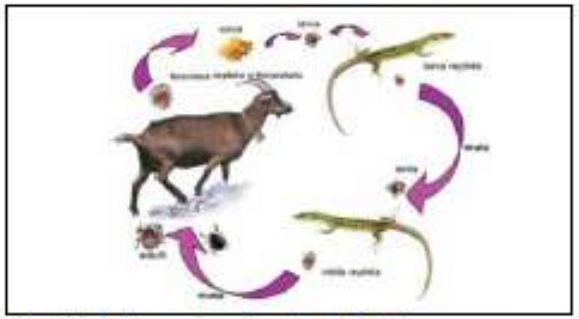


Fig. 135.1 - *Haemaphysalis sulcata*: (a) maschio, (b) rostro.

Ciclo biologico - Dopo fecondazione, che avviene sull'ospite, la femmina compie un abbondante "pasto di sangue" e si lascia cadere a terra per deporre migliaia di uova (un'unica volta nel corso della propria vita). Da queste, schiudono larve (esapodi) che, in un tempo variabile a seconda delle condizioni climatiche, salgono su un ospite per alimentarsi. Successivamente, cadute nuovamente a terra, si trasformano in ninfe (ottopodi) che salgono su un nuovo ospite, dopo aver effettuato il "pasto di sangue", cadono di nuovo a terra, mutano in adulti e risalgono su un nuovo ospite dove si alimentano e si accoppiano.


Fig. 135.2 - *Haemaphysalis sulcata*: biologia.

Sintomatologia - Come tutte le zecche, *Haemaphysalis* svolge sull'ospite un'azione traumatica, anemizzante, tossica ed allergica. La saliva di *H. puntata* può provocare paralisi. Di notevole importanza il ruolo vettoriale svolto da queste zecche che, a seconda della specie, possono trasmettere vari agenti patogeni. *H. inermis* può trasmettere *Rickettsia slovaca*, *Coxiella burnetii* ed il virus della *Tick Borne Encephalitis*. *H. punctata* è vettore di protozoi (*Babesia major*, *B. motasi*, *Theileria mutans*, *T. ovis*, *T. sergenti*, *T. recondita*), batteri (*Francisella tularensis*, *C. burnetii*, *R. sibirica*, *R. slovaca*) e virus (Bhanja virus). *H. sulcata* ha un ruolo patogeno ancora poco noto, anche se sembrerebbe

Per ognuno dei 166 generi, vengono illustrati:

1) gli elementi morfologici di base
2) gli elementi di disseminazione nell'ambiente esterno (AE)
3) gli ospiti e le sedi di localizzazione
4) gli eventuali vettori,
5) le modalità di infezione degli ospiti
6) il ciclo biologico
7) la sintomatologia
8) la diagnosi clinica
9) la diagnosi post-mortem e di laboratorio
10) la terapia
12) la profilassi
13) per i parassiti di interesse veterinario, l'eventuale rischio per l'uomo.

Laura Rinaldi, Vincenzo Musella, Antonio Frangipane di Regalbono, Maria Paola Maurelli, Antonio Santaniello, Antonio Bosco e Paola Pepe

Il parassita - *Dicrocoelium dendriticum* (dal greco *dicróos*: doppio, *choilia*: cavità del ventre e *dentriticon*: ramificato) è un trematode a diffusione cosmopolita, dal corpo appiattito in senso dorso-ventrale, lungo circa 10 mm, di forma lanceolata, con cuticola liscia e trasparente.

Elementi di disseminazione AE - Uova ellissoidali, di 38-45 x 22-30 µm, rosso-brunastre, con opercolo poco distinguibile e caratteristica ocellatura.

Ospiti definitivi e localizzazione - Piccoli dotti biliari e cistifellea di ovino, caprino, bovino, bufalo, cervo, coniglio, equino ed occasionalmente uomo.

Ospiti intermedi e localizzazione - Camera polmonare di diversi generi di molluschi gasteropodi di terra (*Abida*, *Helicella*, *Zebrina*, ecc. - 1° ospite intermedio); cavità corporea e tessuti di formiche (*F. fusca*, *F. rufa*, ecc.) che costituiscono il 2° ospite intermedio.

Infezione - Ingestione di formiche contenenti le forme infettanti (metacercarie).

Ciclo biologico - Indiretto. Il parassita adulto, ermafrodita, dopo autofecondazione, depone le uova nei dotti biliari dell'ospite. Queste, con la bile, raggiungono l'ambiente esterno eliminate con le feci degli animali parassitati. Le uova vengono quindi ingerite dal 1° ospite intermedio, in cui schiudono liberando il miracidio. Lo sviluppo continua nel mollusco attraverso gli stadi di sporicisti e cercaria. Le cercarie, ragguppate in piccoli boli di muco, vengono poi espulse dal mollusco ed ingerite dal 2° ospite intermedio. Nella formica le cercarie mutano in metacercarie; alcune di esse si portano nel ganglio retrofaringeo provocando il cosiddetto "trisma mandibolare" che costringe la formica, con temperature inferiori a 15°C, a rimanere fissata sui fili d'erba ed esser così facilmente ingerita dagli animali. Una volta ingerite, le metacercarie si disincistano nell'intestino tenue ed i giovani parassiti (adolescarie) per via canicolare, attraverso il coledoco, giungono ai piccoli dotti biliari dove divengono parassiti adulti.

Sintomatologia - Di solito l'infezione presenta decorso subclinico, con sintomi poco caratteristici: astenia, dimagramento, anemia ed episodi diarroici.

Diagnosi clinica - La sintomatologia è poco indicativa.

Diagnosi post-mortem - L'esame anatomopatologico permette di evidenziare le caratteristiche lesioni a livello epatico e la presenza dei parassiti adulti nei piccoli dotti biliari e nella cistifellea.

Diagnosi di laboratorio - Esami copromicroscopici quali-quantitativi per la messa in evidenza e/o la conta delle uova.

Terapia - Benzimidazolici, probenzimidazolici, praziquantel.

Profilassi - Trattamenti antielmintici strategici.

Rischio per l'uomo - L'ingestione accidentale di formiche contenenti metacercarie con gli alimenti comporta lo sviluppo del parassita adulto a livello epatico. L'azione patogena è simile a quella causata da *F. hepatica*: ipertensione portale, epatite ed epatosi. I principali sintomi sono anoressia, meteorismo, diarrea, epatomegalia, dimagramento, febbre ed anemia.

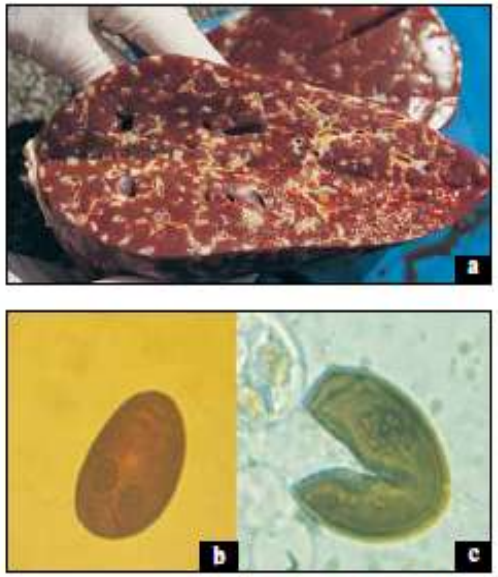


Fig. 97.2 - *Dicrocoelium dendriticum*: (a) sezione di fegato ovino con gravi lesioni, (b) tipico uovo, (c) uovo in fase di liberazione del miracidio.

ICONOGRAFIA

Iconografia

Nel presente volume sono state riportate oltre 300 figure (tra foto, disegni e schemi). Vogliamo qui ringraziare i seguenti soci della Società Italiana di Parassitologia per la disponibilità delle loro immagini: *Edoardo Battista* (Fig. 139.2), *Wilma Buffolano* (Fig. 29.2, 29.3), *Gabriella Cancrini* (Fig. 25.2, 25.3, 25.4), *Luigi Carminate* (Fig. 4.1a, 4.1b), *Maria Grazia Coppola* (Fig.1.1, 5.1a, 5.1b, 6.1a, 6.1b, 6.1c, 7.2, 9.1a, 9.1b, 12.1a, 12.1b, 13.1, 13.2a, 13.2b, 14.1, 15.1, 15.2a, 15.2b, 19.1a, 19.1b, 19.1c, 20.2b, 22.1, 23.1, 30.1a, 30.1b, 111.1), *Giuseppe Cringoli e coll.* (Fig. 2.1, 10.1, 10.2, 10.3a, 10.3b, 10.4a, 10.4b, 10.5a, 10.5b, 20.1, 26.1, 27.1, 31.1, 31.1b, 34.3, 35.1a, 35.1b, 37.1a, 37.1b, 39.1a, 39.1b, 41.1, 42.1, 43.1a, 43.1b, 44.1, 45.1a, 45.1b, 47.1, 48.1a, 49.1a, 49.1b, 51.2, 56.1a, 56.1b, 56.2, 64.1a, 64.1b, 65.1b, 67.1, 69.1a, 69.1b, 70.1a, 70.1b, 71.1, 74.2, 78.1, 78.2a, 78.2b, 82.1a, 82.1b, 84.1, 85.1, 86.1, 88.1, 89.1, 89.2, 91.1, 92.1a, 92.1b, 92.2, 92.3, 94.1, 97.1, 97.2a, 97.2b, 98.1, 98.2, 98.3, 103.1a, 103.1b, 105.1, 105.2, 109.1a, 109.1b, 110.1a, 110.1b, 110.2, 110.3, 110.4, 113.1a, 113.1b, 118.2, 118.3, 118.5, 118.6, 118.7, 118.8, 123.1a, 123.1b, 124.2, 125.1, 126.1, 126.2, 136.1, 146.2a, 153.1a, 153.1b, 158.1, 160.1, 164.1), *Daniele Crotti* (Fig. 3.1a, 3.1b, 7.1, 8.1, 11.1, 20.2a, 25.1, 49.1c, 102.1, 149.1, 165.1), *Claudio Genchi* (Fig. 24.1, 72.2, 93.1, 85.1a, 112.1, 117.1, 118.1a,b), *Annunziata Giangaspero* (Fig. 55.2a, 55.2b, 87.1c, 87.1d, 139.1, 152.1b, 162.1a, 162.1b, 163.1), *Salvatore Giannetto* (Fig. 10.6, 32.1b, 33.1a, 34.1, 34.2, 36.1a, 38.1, 48.1b, 53.1, 60.1a, 63.1, 76.1, 77.1, 80.1, 106.1b, 118.5, 131.1, 166.1a), *Albertina Iori* (Fig. 119.1, 120.1, 129.1a, 129.1b, 129.2, 135.1a, 135.1b, 135.1c, 137.1a, 137.1b, 137.2, 140.1a, 140.1b, 140.2, 147.1a, 147.1b, 157.1a, 157.1b, 157.1c, 157.2), *Maria Teresa Manfredi* (Fig. 62.1), *Michele Maroli* (Fig. 133.1a, 133.1b), *Gaetano Oliva* (Fig.21.1, 21.2, 21.3, 21.4, 21.5, 21.6), *Domenico Otranto* (Fig.18.1, 36.1b, 36.1c, 36.1d, 55.1, 87.1a, 87.1b, 107.1, 121.1a, 121.1b, 121.c, 121.1d, 130.1a, 130.1b, 130.1c, 132.1a, 132.1b, 151.1a, 151.1b, 152.1a, 152.1b, 155.1a,155.1b, 166.1a, 166.1b, 166.1c), *Stefania Perrucci* (Fig.144.1, 148.1), Mario Pietrobelli (Fig. 29.1, 37.2, 60.1a, 72.1a, 74.1, 106.1a, 106.1c, 106.2, 108.1, 122.1a, 122.1b, 124.1, 127.1, 128.1, 128.2, 134.1, 150.1a, 150.1b, 159.1a), *Giovanni Poglayen* (Fig. 83.1a, 83.1b, 83.1c), *Edoardo Pozio* (Fig.90.1), *Vezio Puccini* (Fig. 97.2b, 138.1a, 138.1b), *Rita Romano* (Fig. 30.1c, 32.1a, 90.1b), *Antonio Scala* (Fig. 45.1c, 46.1, 66.1a, 66.1b, 118.4, 146.1a, 146.1b, 146.2b, 146.2c, 152.1a, 159.1b, 166.1b, 166.1c), *Alessandra Torina* (Fig.28.1), *Donato Traversa* (Fig. 145.1).

Vogliamo infine ringraziare la Dott.ssa *Paola Pepe* per aver ridisegnato diversi schemi a corredo delle schede.

oltre 300 tra foto, disegni e schemi

La Società Italiana di Parassitologia (SoIPa)

Consiglio Direttivo

Presidente
Mario Pietrobelli

Revisori
Paola Beraldo
Edoardo Pozio

Segretario
Antonio Frangipane di Regalbono

Consigliere
Fabrizio Bruschi
Simone Cacciò
Giuseppe Cringoli
Fulvio Esposito
Ezio Ferroglio
Giovanni Poglayen

Gruppo di lavoro: PARASSITI D'ITALIA

Coordinatore
Giuseppe Cringoli
Albertina Iori

Franca Baldessin
Paola Beraldo
Albertina Bernardi Iori
Cristina Bonoli
Gabriella Cancrini
Antonella Costa
Vincenza Figus
Marco Fodde
Francesco Fois
Roberta Galuppi
Marina Gramiccia
Riccardo Paolo Lia
Fabio Macchioni
Marta Magi
Maria Teresa Manfredi
Maria Paola Maurelli
Annabella Moretti
Vincenzo Musella
Roberto Papini
Stefania Perrucci
Pierpaola Piras
Laura Rinaldi
Maria Paola Tampieri
Alessandra Torina
Luigi Venco

La Società Italiana di Parassitologia (SoIPa)

ELENCO SOCI SOIPA

AGOSTINI Alessandro
AISA Elio
ALBONICO Marco
ANGELICI Maria Cristina
ARCA' Bruno
ATTANASIO Vittorio
BALDESSIN Franca
BANDI Claudio
BARTOLONI Alessandro
BASILICO Nicoletta
BASSOLE Ismael Henri Nestore
BATTELLI Giorgio
BAZZOCCHI Chiara
BELLINI Romeo
BERALDO Paola
BERNARDI IORI Albertina
BERNIERI Francesco
BERRILLI Federica
BERTA Mauro
BIANCIARDI Paolo
BLASILLI Matteo
BOCCOLINI Daniela
BONA Franco
BONACCORSO Carmela
BONOLI Cristina
BORTOLETTI Gianfranco
BRANDONISIO Olga
BRIANTI Emanuele
BRIMI Maria
BRUNETTI Enrico
BRUSCHI Fabrizio
BUFFOLI Dario
BUSI Marina
CACCIO' Simone
CAFARCHIA Claudia
CAFFARA Monica
CAFIERO Maria Assunta
CANCRINI Gabriella
CANESTRI-TROTTI Giorgio
CANTACESSI Cinzia
CAPELLI Gioia
CAPPERUCCI Caterina
CAPUANO Federico
CARACAPPA Santo
CAROSI Giampiero
CARPI Daniela
CARRARA Giancarlo
CASAROSA Lisimaco
CASCIO Antonio
CASSINI Rudi
CASULLI Adriano
CAVALLERO Serena
CAVALLINO AnnaMaria
CAVARISCHIA Roberta
CHIUMIENTO Lorena
CIOLI Donato
CIRILLO Roberta
CITTERIO Carlo Vittorio
COCCHI Maurizio
COLUZZI Mario
CONCHEDDA Margherita
CONTINI Carlo
COSTA Antonella
COSTANTINI Carlo
CRINGOLI Giuseppe
CROTTI Daniele
CRUCITTI Pierangelo
CURTALE Filippo
DAL BUONO Mauro
D'AMELIO Stefano
DANESI PATRIZIA
DANTAS-TORRES Filipe
DE CARNERI Alessandra
DE CONNO Dino
DE MENEGHI Daniele
DE PAOLA Mirella
DEIANA Salvatore
DELLA TORRE Alessandra
DI BARI Maria Assunta
DI CAVE David
DI CERBO Annarita
DI DECO Maria Angela
DI SARNO Ciro
DIAFERIA Manuela
DRAGO Andrea
DUMAS Enzo
DUTTO Moreno
ECCA Anna Rita
ESPOSITO Fulvio
FACCHINELLI Luca
FAVIA Guido
FERRARI Nicola
FERROGLIO Ezio
FIGUS Vincenza
FIORAVANTI Marialetizia
FLORIO Daniela
FODDE Marco
FOIS Francesco
FORINO Domenico
FRANGIPANE DI REGALBONO Antonio
FUMAROLA Luciana
GABRIELE Flavio
GABRIELLI Simona
GAGLIO Gabriella
GALLEANO Alida
GALLI Paolo
GALLO Maria Grazia
GALUPPI Roberta
GARIPPA Giovanni
GARZIERA M.Giovanna
GENCHI Claudio
GENCHI Marco
GIANGASPERO Annunziata
GIANNETTO Salvatore
GRADONI Luigi
GRAMICCIA Marina
GRAMOLELLI Silvia
GRANDE Romualdo
GRANDI Giulio
GRELLONI Vincenzo
GUBERTI Vittorio
GULLETTA Maurizio
GUSTINELLI Andrea
HABLUETZEL Annette
ILLIBERI Orietta
IORIO Raffaella
KRAMER Laura

APPENDICE

Antiparassitari in Italia

	Antiparissitari in Italia			
	Antiprotozoari	Antielmintici	Ectoparassiticidi	Totale
Uomo	11	4	5	20
Bovini /Bufali	12	35	29	76
Ovini	7	35	20	62
Caprini	1	7	2	10
Suini	16	20	15	51
Equini	5	21	33	59
Uccelli e Conigli	43	9	9	61
Cani e Gatti	12	56	68	136
Insetticidi ambientali	-	-	36	36

a cura di Antonio Bosco
Davide Pintus
Vincenzo Musella
Laura Rinaldi
Fabrizio Bruschi

ANTIELMINTICI

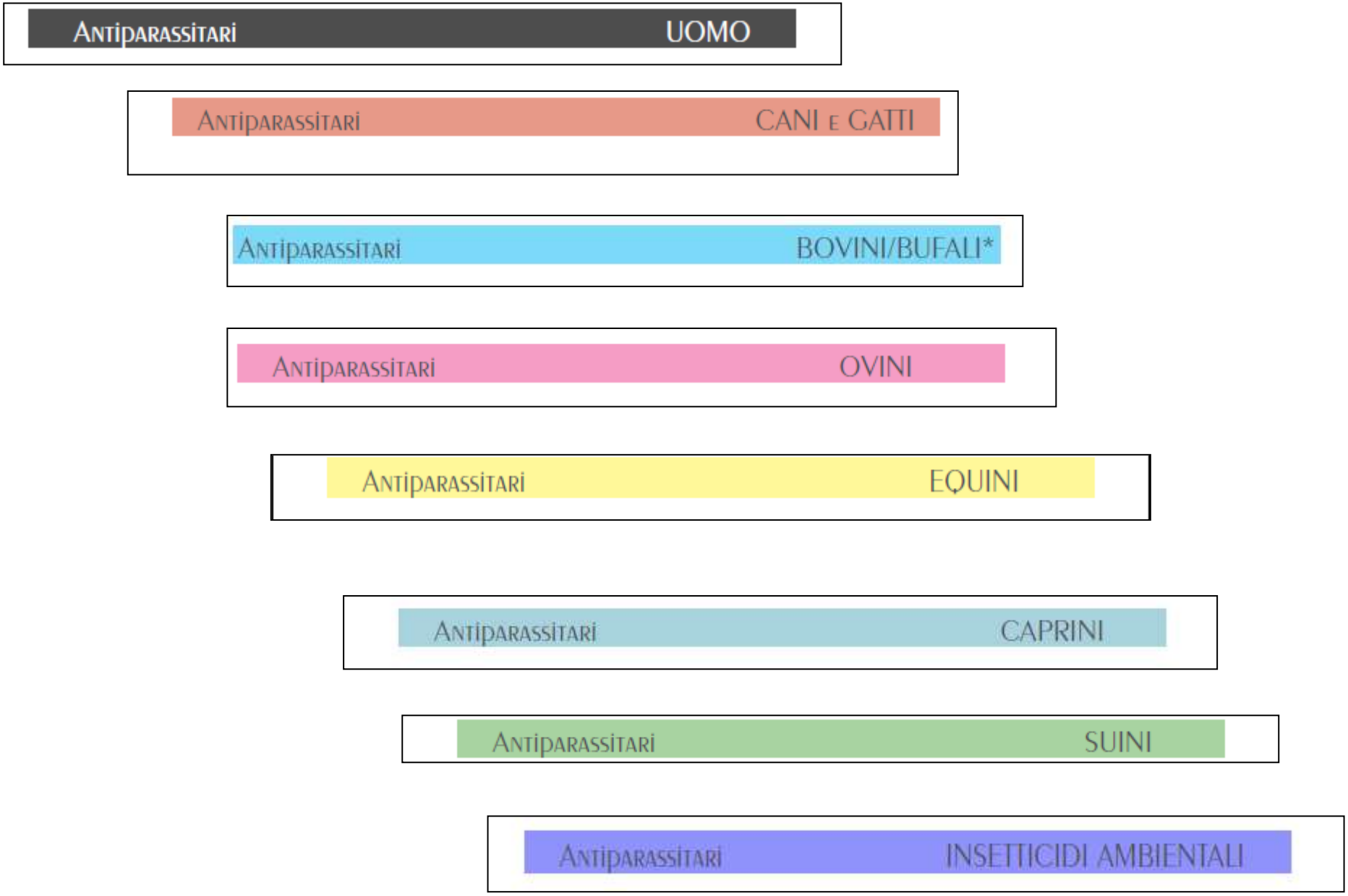
CLASSE FARMACOLOGICA E PRINCIPIO ATTIVO	NOME COMMERCIALE (CASA FARMACEUTICA)	VIA DI SOMM.	PARASSITI SENSIBILI						
			Cestodi	Trematodi	Ank	T/is	S/des	Asc	Altro
TETRAIDROPIRIMIDINE									
Pyrantel pamoato	**Combantrim** (Pfizer Italia)	os			+			+	*Trichinella* spp.; *Enterobius vermicularis* ; *Trychostrongylus orientalis*
BENZIMIDAZOLICI									
Albendazolo	**Zentel** (GlaxoSmithKline)	os	+	+	+	+	+	+	*Trichinella* spp.; *Anisakis*; *Enterobius vermicularis* ed altri nematodi
Mebendazolo	**Vermox e Vermox 500** (Janssen-Cilag)	os			+	+		+	*Trichinella* spp.; *Anisakis*; *Enterobius vermicularis* ed altri nematodi
SALICILANILIDI									
Niclosamide	**Yomesan** (Bayer)	os	+						

ECTOPARASSIDICIDI

CLASSE FARMACOLOGICA E PRINCIPIO ATTIVO	NOME COMMERCIALE (CASA FARMACEUTICA)	FORMULAZIONE E MODALITA' DI SOMMINISTRAZIONE	PARASSITI SENSIBILI				
			Acari	Pidocchi	Pulci	Zecche	Altro
PIREMITRINE ASSOCIAZIONI							
Benzile benzoato/ Permetrina/ Benzocaina	**Antiscabia CM** (Candioli Ist. Profil.e Farm spa)	lozione	+				
PIREMITRINE							
Permetrina	**Nix** (Chefaro Pharm Italia srl)	shampoo		+			
	Scabiacid (Valetudo srl)	crema	+				
	Scabianil (Sofar spa)	crema	+				
Dibutil Carboetilene	**Paf** (Iofarm spa)	lozione	+				

ANTIELMINTICI

CLASSE FARMACOLOGICA E PRINCIPIO ATTIVO	NOME COMMERCIALE (CASA FARMACEUTICA)	SPECIE ANIMALE	VIA DI SOMM.	PARASSITI SENSIBILI						
				Cestodi	Ank	T/is	S/des	Asc	Altro	Ecto-parassiti
IMIDAZOTIAZOLICI										
Levamisolo	**Ascarilen** (Teknofarma)	Cane, Gatto	sc				+	+		
TETRAIDROPIRIMIDINE										
Pyrantel pamoato	**Nemex cani** (Pfizer Italia)	Cane	os		+			+		
	Nemex gatti (Pfizer Italia)	Gatto	os		+			+		
BENZIMIDAZOLICI										
Fenbendazolo	**Panacur cp** (Intervet Italia)	Cane, Gatto	os	Tae	+	+		+	Giardia (preven)	
Flubendazolo	**Flubenol** (Janssen-Cilag)	Cane, Gatto	os	Tae	+	+		+		
Mebendazolo micronizzato	**Len** (Tecknofarma)	Cane, Gatto	os	Tae, Dip (x2)	+	+	+	+		
	Lendue compresse (Tecknofarma)	Cane, Gatto	os	Tae, Dip	+	+	+	+		
	Lendue gocce (Tecknofarma)	Cane, Gatto	os	Tae, Dip	+	+	+	+		
	Lendue maxi compresse (Tecknofarma)	Cane, Gatto	os	Tae, Dip	+	+	+	+		
Mebendazolo	**Telmin compresse** (Janssen-Cilag)	Cane, Gatto	os	Tae	+	+		+		
Oxfendazolo	**Dolthene** (Institut Merieux)	Cane	os	Tae, Dip	+	+		+		
PROBENZIMIDAZOLICI										
Febantel	**Rintal® granulato 10%** (Bayer)	Cane, S	os		+			+		
PIPERAZINE										
Piperazina	**Izovermina** (Izo)	Cane, E, Gatto, Uc	os		+			+		
	Elmidog PM (Pagnini)	Cane, Gatto	os		+	+		+		
CHINOLINICI										
Praziquantel	**Praziquantel 5,68%** (Intervet Italia)	Cane, Gatto	sc, im	Tae, Dip, Ec, D						


ANTIPARASSITARI UOMO
ANTIPARASSITARI CANI E GATTI
ANTIPARASSITARI BOVINI/BUFALI*
ANTIPARASSITARI OVINI
ANTIPARASSITARI EQUINI
ANTIPARASSITARI CAPRINI
ANTIPARASSITARI SUINI
ANTIPARASSITARI INSETTICIDI AMBIENTALI

Fondo europeo agricolo
per lo sviluppo rurale:
l'Europa investe nelle zone rurali

UNIONE EUROPEA

MINISTERO DELLE POLITICHE AGRICOLE
ALIMENTARI E FORESTALI

REGIONE CAMPANIA

Centro Regionale Monitoraggio Parassitosi

CREMOPAR

Mariella Passari
Franco Giorgio
Antonio Anzanelli
Raffaella Tedeschi

Pfizer

Vanni Scarso
Andrea Bassini
Luca Miotto
Vincenzo Salamina
Francesco Diuccio

PARASSITI D'ITALIA

SoIPa
Società Italiana di Parassitologia

								
Protozoi	21	5	27	18	28	18	14	26
Nematodi	26	25	35	30	27	11	16	22
Trematodi	4	3	5	4	5	4	2	7
Cestodi	11	4	7	6	6	4	3	10
Artropodi	32	32	28	21	30	17	9	36
TOTALE	94	69	102	79	96	54	44	101

?

Antiparassitari a portata di mano

340

329

	Numero antiparassitari in Italia			
	Antiprotozoari	Antielmintici	Ectoparassiticidi	Totale
Uomo	11	4	5	20
Bovini /Bufali	12	35	29	76
Ovini	7	35	20	62
Caprini	1	7	2	10
Suini	16	20	15	51
Equini	5	21	33	59
Uccelli e Conigli	43	9	9	61
Cani e Gatti	12	56	68	136
Insetticidi ambientali	-	-	36	36

Accademico

poco spazio alla didattica universitaria VET06
- Facoltà di Medicina (42) solo in 4 c'è un docente VET 06
- Facoltà di Medicina Veterinaria (13) Il più basso numero di CFU

Poca attenzione da parte del **Sistema Sanitario Nazionale**

Medicina Veterinaria – nessun piano di risanamento verso Parassiti
Medicina umana – ?

Necessità di una strategia

1) Conoscenza del quadro parassitologico
   Nazionale
   Regionale

TERRITORIO

- Rete nazionale di monitoraggio
- Standardizzazione dei protocolli diagnostici
- Sperimentazione di protocolli di trattamenti
- Sperimentazione di presidi vaccinali
- Ottimizzazione dei flussi informativi
- Accesso e condivisione Osservatori Epidemiologici Regionali

SOIPA

Società Italiana di Parassitologia



1861 > 2011 > >

150° anniversario Unità d'Italia

VAI SOIPA !!!!



Regione

Campania

Università degli Studi di
NAPOLI Federico II

Centro Regionale per il Monitoraggio delle Parassitosi - Regione Campania

CReMoPAR

CREMOPAR

2003

2002

2001

2000

1999

1998

1997

1990/1996

POM

Monitoraggio

91

187 allevamenti ovini

81 allevamenti Bovini

140 all

110 all

1

160 all

PIM

Trattamenti in tutta la Regione (30.000 capi)

20 Incontri divulgativi

Primi studi Parassitologici 130 allevamenti

Il CReMoPAR è dotato di laboratori propri



LABORATORI

Il CReMoPAR è dotato di laboratori propri



LABORATORI


UFFICI

Personale

Ospiti esterni

2 camere

4 posti

Studenti

5 camere

30 posti



FORESTERIE



FORESTERIA


FORESTERIA

SALA CONVEGNI





LABORATORIO DIDATTICO







- Didattica pratica
- Corsi di formazione nazionali ed internazionali







SALA ANATOMICA



SALA ANATOMICA



Ampi spazi



Ampi spazi



Ampi spazi



Ampi spazi – autopsie grandi animali


PATHOLOGY ROUND
30 giugno 2009
Corsi di formazione teorico –pratici (Medici Veterinari, operatori del settore)


PATHOLOGY ROUND
30 giugno 2009
Corsi di formazione teorico –pratici (Medici Veterinari, operatori del settore)



PATHOLOGY ROUND
30 giugno 2009

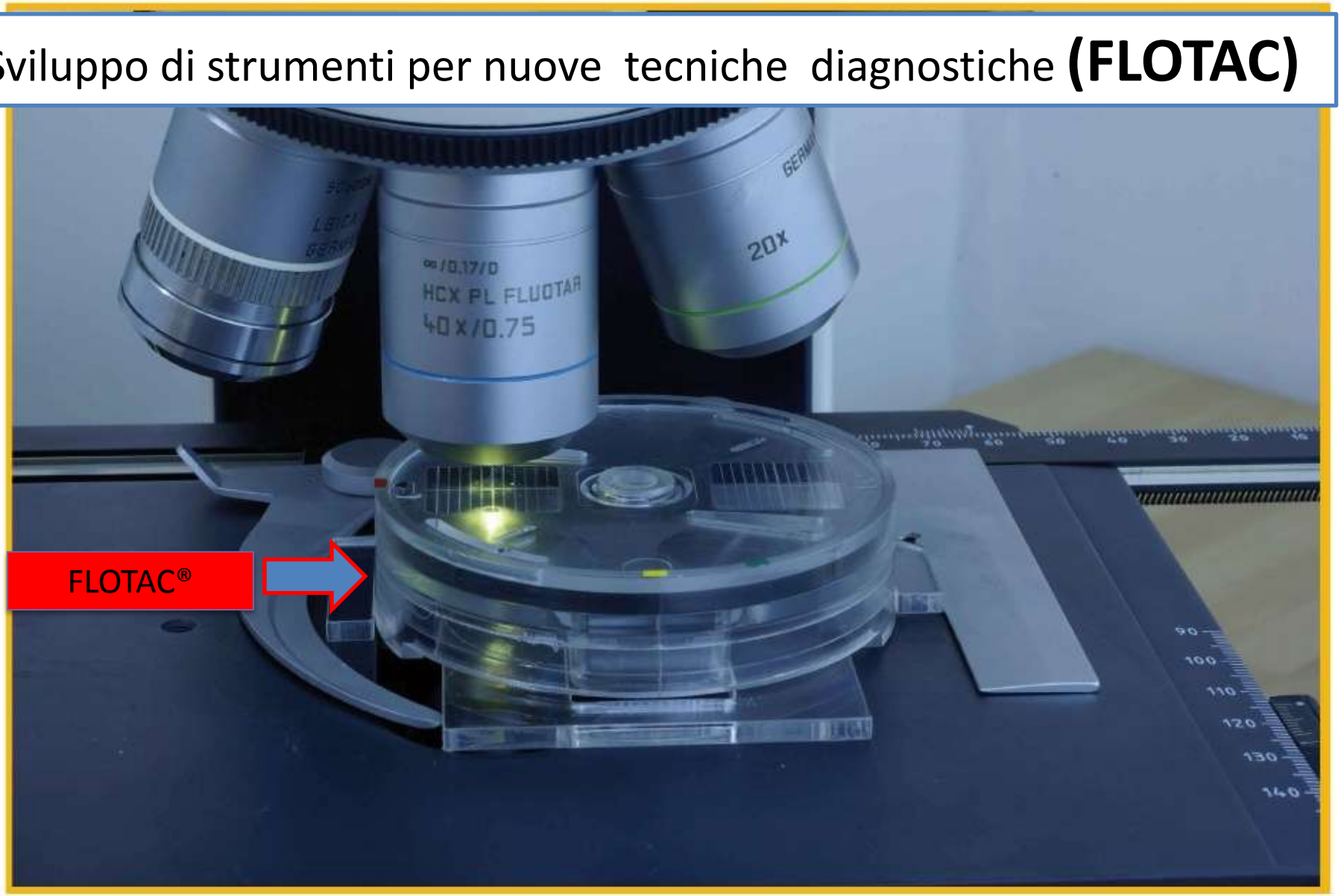
Corsi di formazione teorico –pratici (Medici Veterinari, operatori del settore)

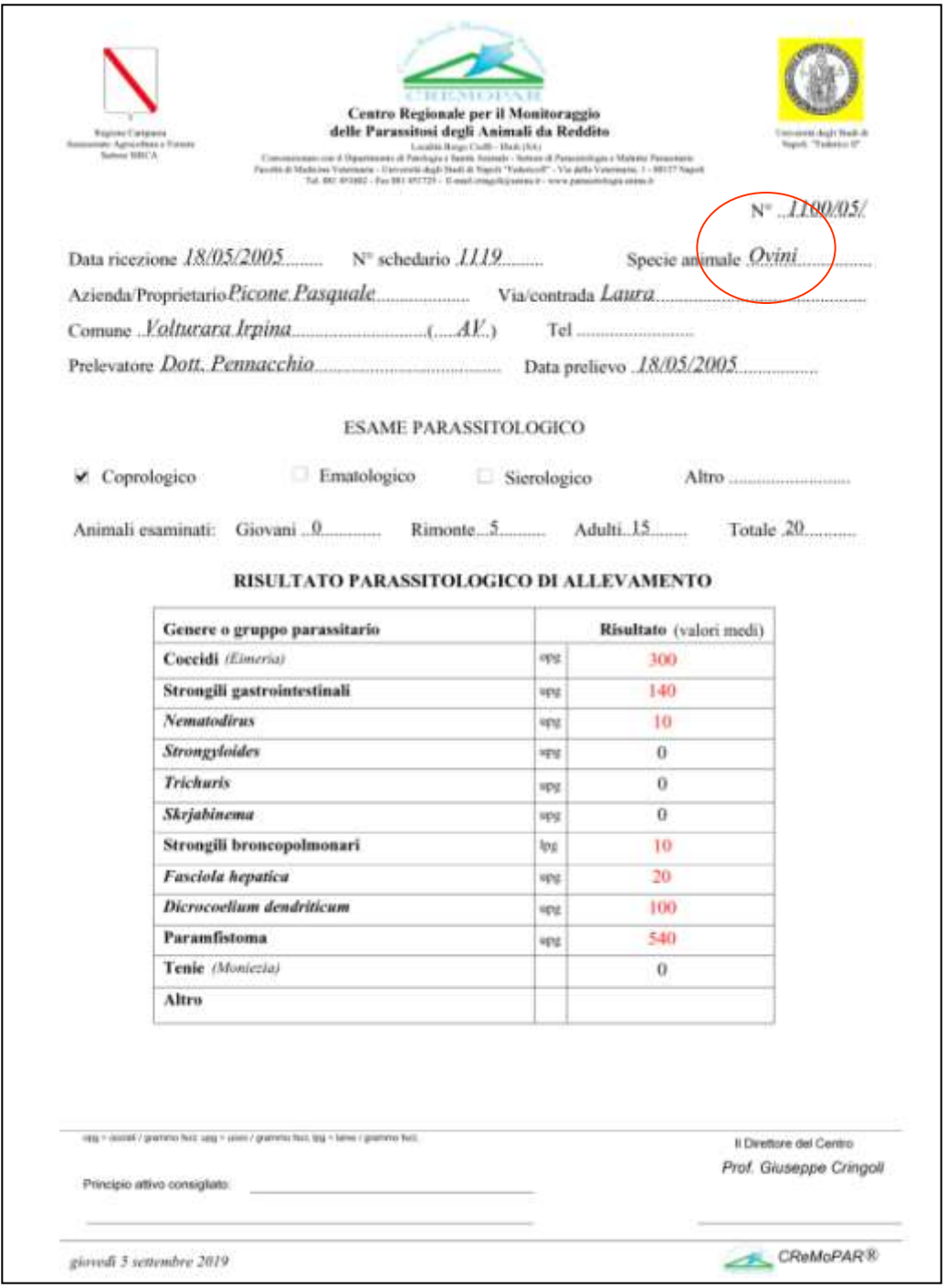
CREMOPAR – ATTIVITA' PRINCIPALI

Ricerca	Diagnosi	Divulgazione Formazione
Indagini epidemiologiche e realizzazione MAPPE PARASSITOLOGICHE Ovini, Caprini, Bovini, Bufali, Equini Campania e Regioni limitrofe	Ovini Caprini Bovini Bufali Cavalli Suini Voltatili Domestici e Selvatici Esotici	Incontri divulgativi Divulgazione 15
Studi sugli andamenti stagionali di varie parassitosi		CORSI DI FORMAZIONE
Monitoraggio efficacia antiparassitari		Pubblicazioni su riviste nazionali ed internazionali
Sperimentazione efficacia nuovi farmaci		Organizzazione congressi Eventi Formativi 9
Valutazione impatto economico delle principali parassitosi AR		Volumi divulgativi
Sperimentazione nuovi protocolli di controllo delle principali parassitosi AR		Rivista Internazionale

cringoli@unina.it

- Sviluppo di strumenti per nuove tecniche diagnostiche **(FLOTAC)**





Centro Regionale per il Monitoraggio
delle Parassitosi degli Animali da Reddito

N° 1100/05/

Data ricezione 18/05/2005 N° schedario 1119 Specie animale Ovini

Azienda/Proprietario Picone Pasquale Via/contrada Laura

Comune Volturara Irpina (AV) Tel

Prelevatore Dott. Pennacchio Data prelievo 18/05/2005

ESAME PARASSITOLOGICO

☑ Coprologico ☐ Ematologico ☐ Sierologico Altro

Animali esaminati: Giovani 0 Rimonte 5 Adulti 15 Totale 20

RISULTATO PARASSITOLOGICO DI ALLEVAMENTO

Genere o gruppo parassitario		Risultato (valori medi)
Coccidi *(Eimeria)*	opg	300
Strongili gastrointestinali	upg	140
Nematodirus	upg	10
Strongyloides	upg	0
Trichuris	upg	0
Skrjabinema	upg	0
Strongili broncopolmonari	lpg	10
Fasciola hepatica	upg	20
Dicrocoelium dendriticum	upg	100
Paramfistoma	upg	540
Tenie *(Moniezia)*		0
Altro		

opg = oociti / grammo feci; upg = uova / grammo feci; lpg = larve / grammo feci.

Il Direttore del Centro
Prof. Giuseppe Cringoli

Principio attivo consigliato:

giovedì 5 settembre 2019

CReMoPAR®

CREMOPAR

OVINI

CERTIFICATO

Allevamento

QUADRO PARASSITOLOGICO DI BASE

RISULTATO PARASSITOLOGICO DI ALLEVAMENTO

Genere o gruppo parassitario		Risultato (valori medi)
Coccidi *(Eimeria)*	opg	300
Strongili gastrointestinali	upg	140
Nematodirus	upg	10
Strongyloides	upg	0
Trichuris	upg	0
Skrjabinema	upg	0
Strongili broncopolmonari	lpg	10
Tenie (*Moniezia)*	upg	positivo
Dicrocoelium dendriticum	upg	100
Fasciola hepatica	upg	**150**
Paramfistoma		**540**
Altro		**0**

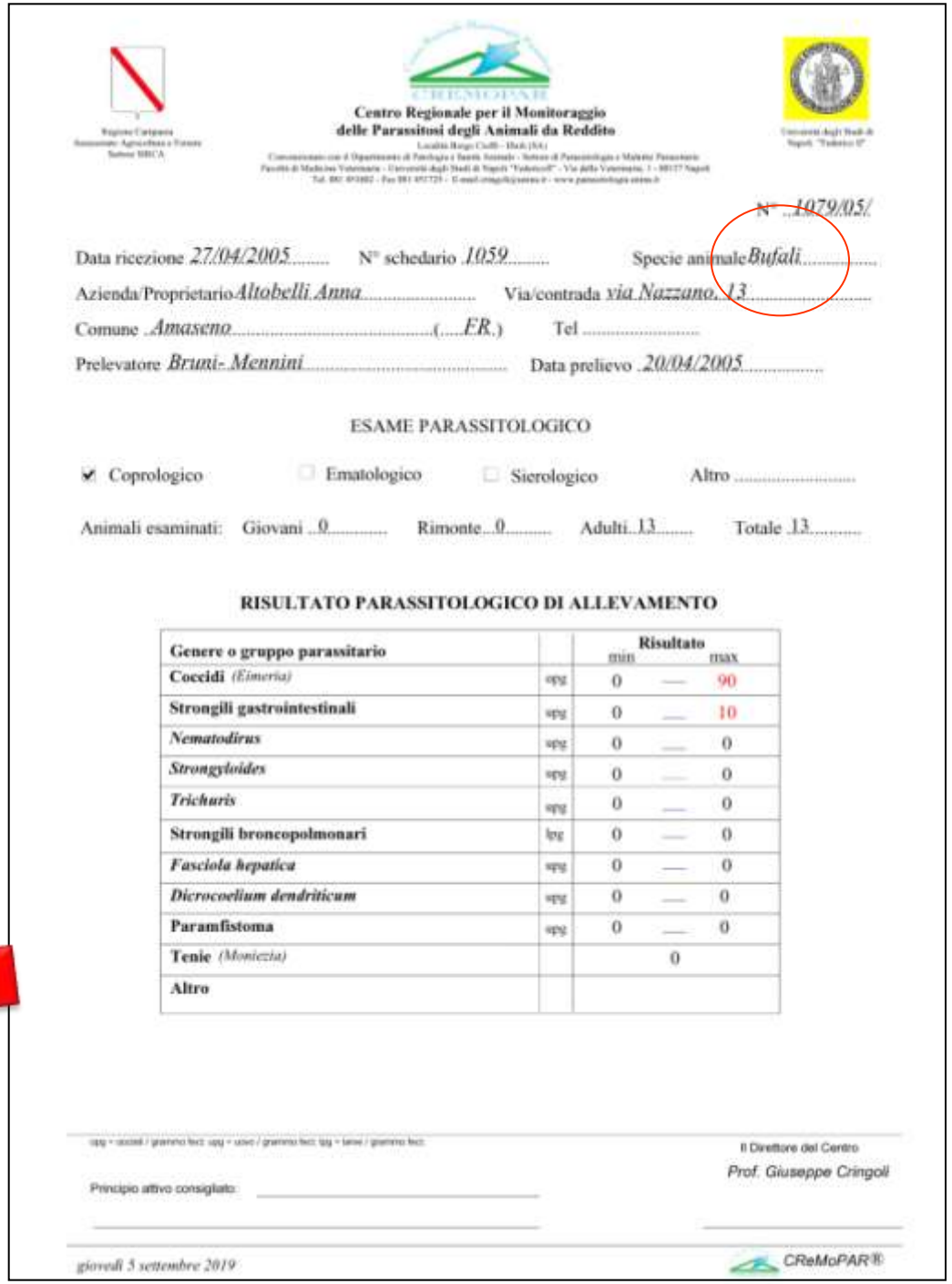
CREMOPAR

BUFALI

CERTIFICATO

DI Allevamento

QUADRO PARASSITOLOGICO DI BASE



Centro Regionale per il Monitoraggio
delle Parassitosi degli Animali da Reddito

N° 1079/05/

Data ricezione 27/04/2005 N° schedario 1059 Specie animale Bufali

Azienda/Proprietario Altobelli Anna Via/contrada via Nazzano, 13

Comune Amaseno (ER.) Tel

Prelevatore Bruni- Mennini Data prelievo 20/04/2005

ESAME PARASSITOLOGICO

☑ Coprologico ☐ Ematologico ☐ Sierologico Altro

Animali esaminati: Giovani 0 Rimonte 0 Adulti 13 Totale 13

RISULTATO PARASSITOLOGICO DI ALLEVAMENTO

Genere o gruppo parassitario		Risultato min		max
Coccidi *(Eimeria)*	opg	0	—	90
Strongili gastrointestinali	opg	0	—	10
Nematodirus	opg	0	—	0
Strongyloides	opg	0	—	0
Trichuris	opg	0	—	0
Strongili broncopolmonari	lpg	0	—	0
Fasciola hepatica	opg	0	—	0
Dicrocoelium dendriticum	opg	0	—	0
Paramfistoma	opg	0	—	0
Tenie *(Moniezia)*			0	
Altro				

opg = uova / grammo feci; upg = uova / grammo feci; lpg = larve / grammo feci;

Il Direttore del Centro
Prof. Giuseppe Cringoli

Principio attivo consigliato:

giovedì 5 settembre 2019

CReMoPAR®

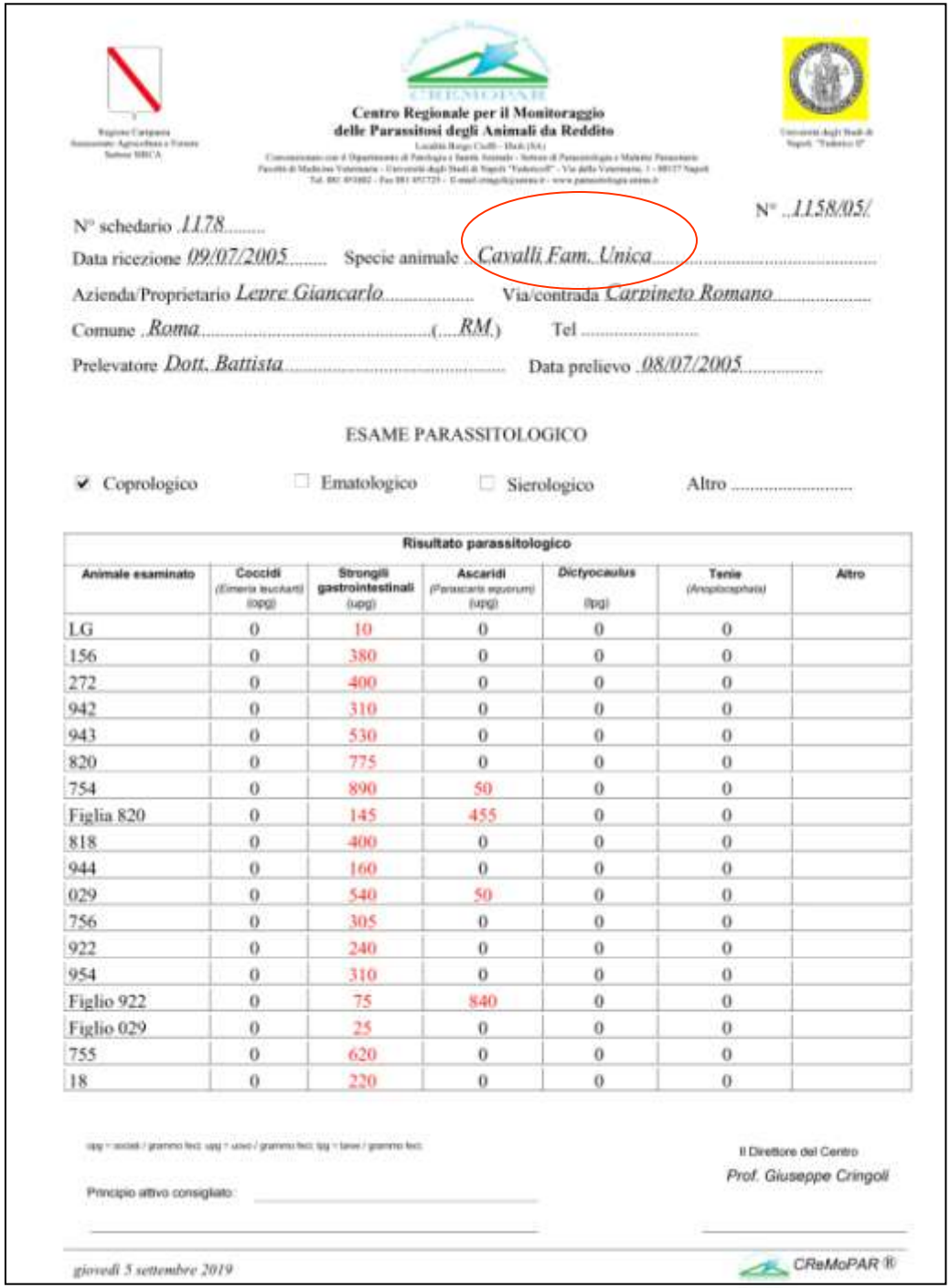
CREMOPAR

Cavalli

CERTIFICATI

Singoli animali

QUADRO PARASSITOLOGICO DI BASE



Centro Regionale per il Monitoraggio
delle Parassitosi degli Animali da Reddito

N° schedario 1178 N° 1158/05/

Data ricezione 09/07/2005 Specie animale Cavalli Fam. Unica

Azienda/Proprietario Lepre Giancarlo Via/contrada Carpineto Romano

Comune Roma (RM) Tel

Prelevatore Dott. Battista Data prelievo 08/07/2005

ESAME PARASSITOLOGICO

☑ Coprologico ☐ Ematologico ☐ Sierologico Altro

Risultato parassitologico						
Animale esaminato	Coccidi (Eimeria leuckarti) (opg)	Strongili gastrointestinali (upg)	Ascaridi (Parascaris equorum) (upg)	Dictyocaulus (lpg)	Tenie (Anoplocephala)	Altro
LG	0	10	0	0	0	
156	0	380	0	0	0	
272	0	400	0	0	0	
942	0	310	0	0	0	
943	0	530	0	0	0	
820	0	775	0	0	0	
754	0	890	50	0	0	
Figlia 820	0	145	455	0	0	
818	0	400	0	0	0	
944	0	160	0	0	0	
029	0	540	50	0	0	
756	0	305	0	0	0	
922	0	240	0	0	0	
954	0	310	0	0	0	
Figlio 922	0	75	840	0	0	
Figlio 029	0	25	0	0	0	
755	0	620	0	0	0	
18	0	220	0	0	0	

opg = ooctisti / grammo feci; upg = uovo / grammo feci; lpg = larve / grammo feci;

Il Direttore del Centro
Prof. Giuseppe Cringoli

Principio attivo consigliato:

giovedì 5 settembre 2019

CReMoPAR

ITALCERT S.r.l.
viale Sarca, 336 20126 MILANO
tel. +39 0266104876
fax + 39 0266101479
www.italcert.it

CERTIFICATO N° 317rSGQ01

CERTIFICATE n.° 317rSGQ01

Si certifica che il
This is to certify that

Sistema di Gestione per la Qualità
Quality Management System

messo in atto da
implemented by

UNIVERSITÀ DEGLI STUDI DI NAPOLI "FEDERICO II"
Centro per la Qualità di Ateneo
Via Claudio, 21 – IT 80125 NAPOLI

Sede Operativa di
Operative Unit

Dipartimento di Patologia e Sanità Animale
Settore di Parassitologia e Malattie Parassitarie
Via della Veterinaria, 1 – IT 80137 NAPOLI (NA)
CReMoPar – S.S. 18 Località Cioffi – IT 84025 EBOLI (SA)

per i seguenti Processi

Attività di diagnostica con metodologia flotac svolta dai laboratori di parassitologia e malattie parassitarie
Diagnostic activities with FLOTAC method performed by the laboratories of parasitology and parasitic diseases

è conforme alla norma
is in compliance with the standard

UNI EN ISO 9001-2008 (ISO 9001-2008)

La validità del presente certificato è vincolata a quella del certificato n. 317.
The validity of this certificate is bound by the certificate 317.

IL PRESIDENTE
THE PRESIDENT
prof. dr. Carlo Tribuno

Data I rilascio	Data Modifica	Data di scadenza
First Issue Date	*Modified date*	*Expire date*
2011-04-04	2011-07-26	2012-02-07

Settore EA 34 - 35

ACCREDIA

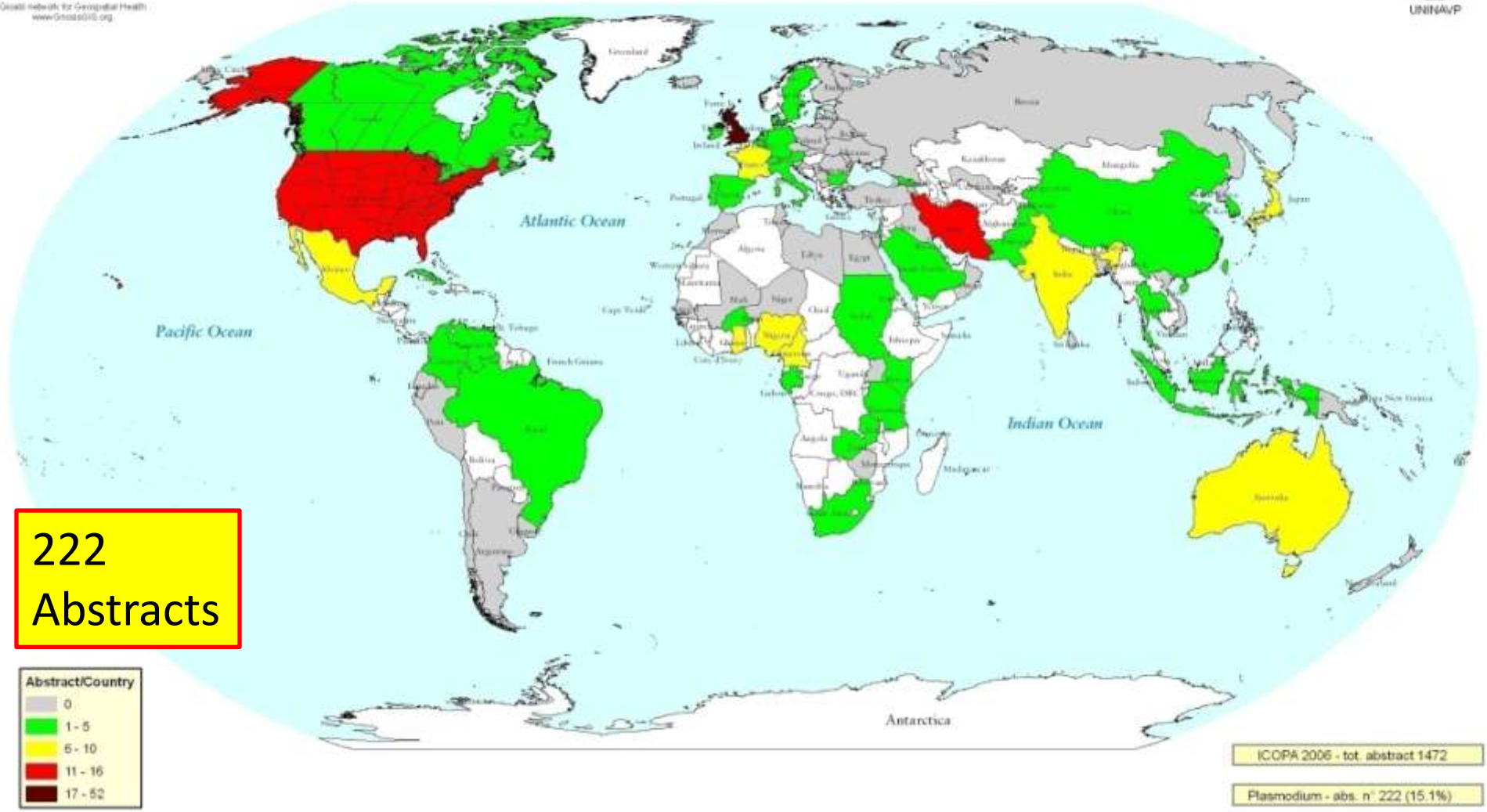
- Sviluppo di nuovi strumenti per la gestione parassitologica territoriale

(GIS)



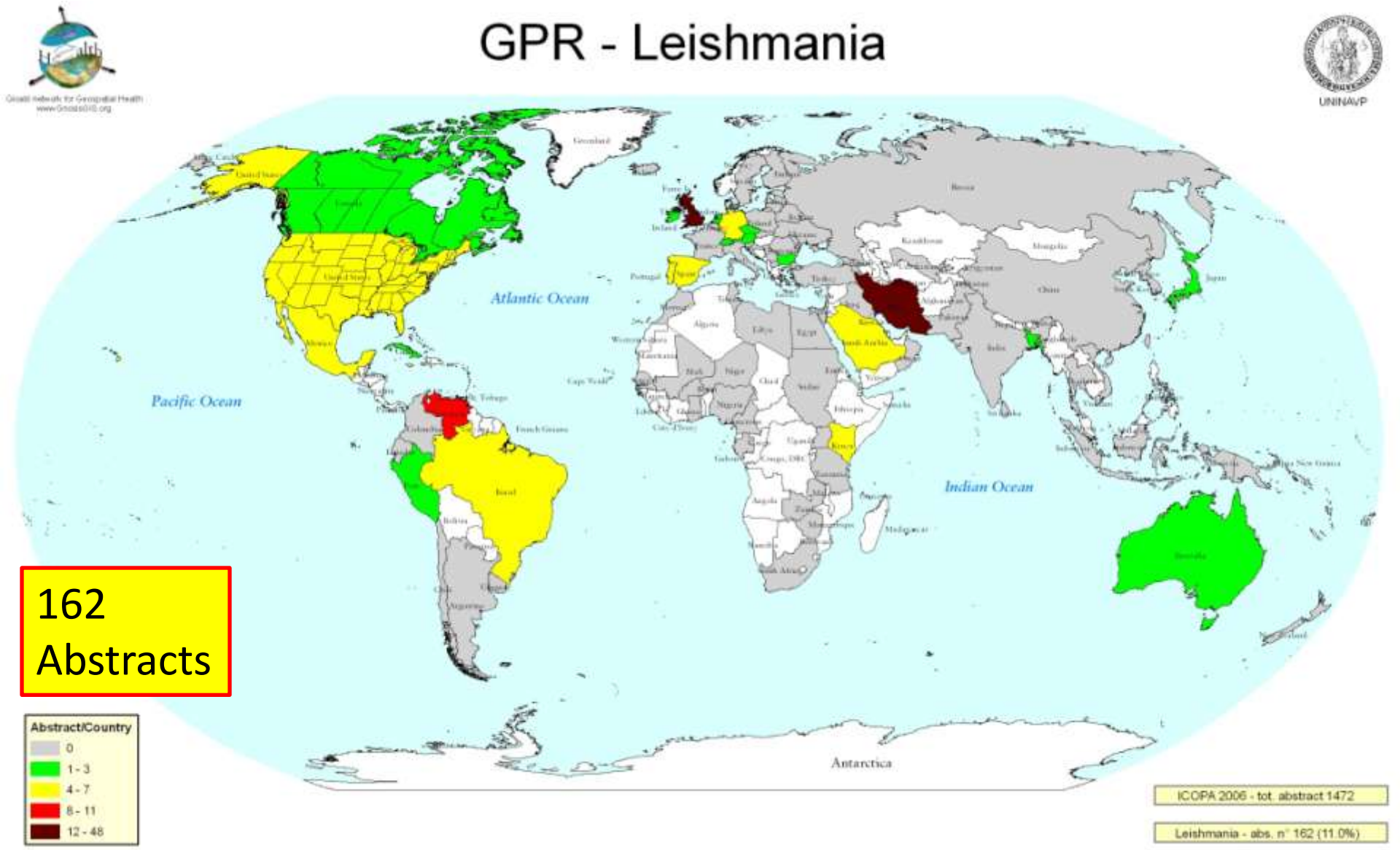
1° PARASITE

GPR - Plasmodium



222 Abstracts

2° PARASITE


GPR - Leishmania
UNINAVP
Atlantic Ocean
Pacific Ocean
Indian Ocean
Antarctica
162 Abstracts
Abstract/Country
0
1 - 3
4 - 7
8 - 11
12 - 48
ICOPA 2006 - tot. abstract 1472
Leishmania - abs. n° 162 (11.0%)

http://www.geospatialhealth.unina.it/

File Modifica Visualizza Preferiti Strumenti ?

Geospatial Health - Welcome Page

Geospatial Health
Health Applications in Geospatial Science

Search Full Text for

GNOSIS GIS

International Scientific Journal of the Global Network for Geospatial Health

www.GnosisGIS.org

Read Volumes

Volume 2 - Issue 2
Volume 2 - Issue 1
Volume 1 - Issue 2
Volume 1 - Issue 1

About Geospatial Health

Home
Editorial Committee
Aims and scope
Instructions for Authors
Read last issue

Robert Bergquist
Editor in Chief
robert@ingerod.net

Laura Rinaldi
Associate Editor
lrinaldi@unina.it

Jürg Utzinger
Associate Editor
juerg.utzinger@unibas.ch

John B. Malone
President of GnosisGIS
malone@vetmed.lsu.edu

Direct contact
info@geospatialhealth.unina.it

Webmaster

Pubblicazione rivista internazionale con IF 1.705

Geospatial Health is now indexed by CABI International as can be seen in the pubblications list in the CABI website.

Geospatial Health is now indexed in MEDLINE/PubMed as can be seen in the Journal list of the PUBMED website.

Username

OSSERVATORIO EPIDEMIOLOGICO





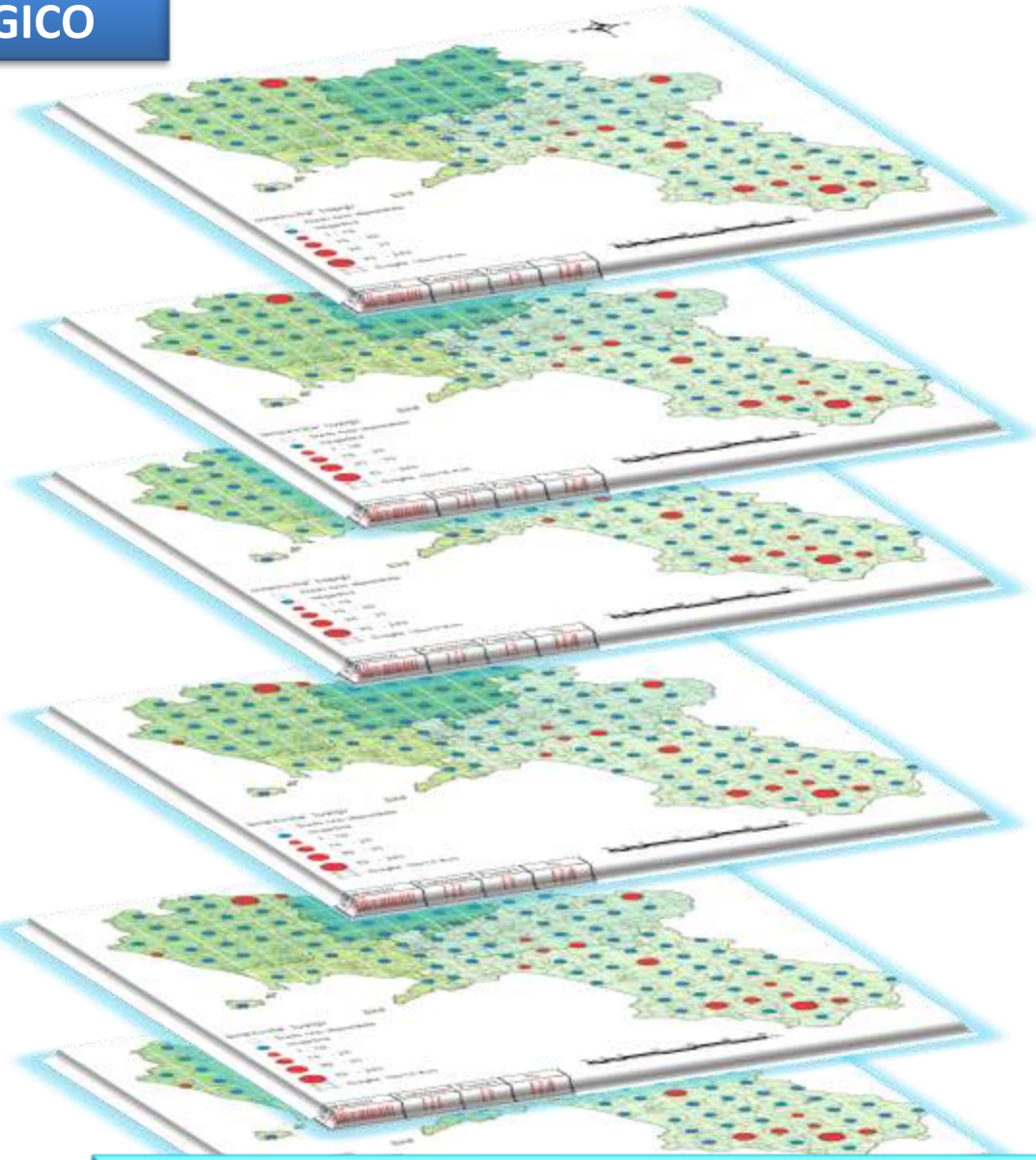






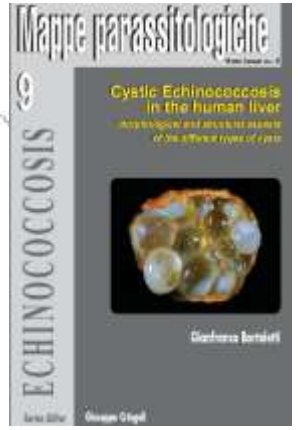


Un allevamento/canile senza parassiti non esiste



Diversi Modelli di campionamento territoriale
Diverse tipologie di mappe Parassitologiche

Macello Realbeef S.r.l.	N°
Aziende con capi positivi	1542



IDATIDOSI

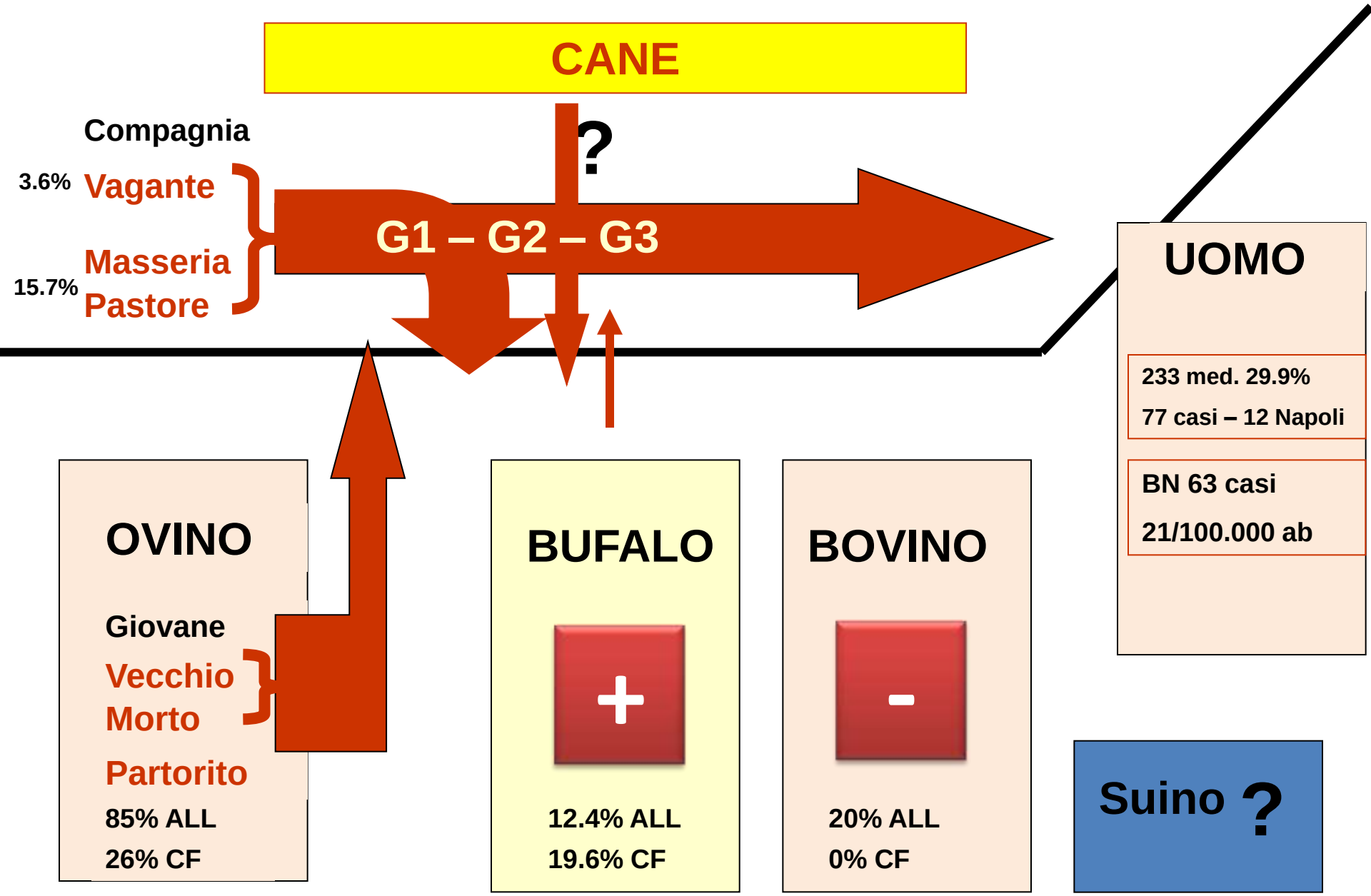
Bovini e Bufali

N
W E
S

10 5 0 10 20 30 40
Km

● Aziende con capi positivi a cisti idatidee

Echinoccus granulosus – catena epidemiologica in Campania







AZIENDA OSPEDALIERA COTUGNO

Centro Regionale Monitoraggio Parassitosi Immigrato - Maggio 2008

Napoli: Monitoraggio Parassitosi Immigrati

AZIENDA OSPEDALIERA COTUGNO

Ospedale Ascalesi
Ambulatorio Immigrati
(Dr. Gualdieri)

Centro Regionale Monitoraggio
Parassitosi Immigrato
(Dr.ssa Coppola)

1522

Protozoi **Elminti**

Università degli Studi di
Napoli Federico II

Parassitologia e Malattie Parassitarie
Università degli Studi di Napoli Federico II

SUPPORTO ALLA FORMAZIONE UNIVERSITARIA – UNIVERSITA' DI NAPOLI FEDERICO II – FACOLTA DI MEDICINA VETERINARIA

Pre laurea

- Attività pratica per studenti del Corso di Parassitologia Veterinaria - Corso di laurea in Tecnologie delle Produzioni Animali

- Attività pratica per studenti del Corso di Parassitologia Veterinaria - Corso di laurea in Medicina Veterinaria

- Attività pratica per studenti del Corso di Malattie Parassitarie - - Corso di laurea in Medicina Veterinaria

Post laurea

- Tirocinio di Parassitologia Veterinaria - Corso di laurea in Tecnologie delle Produzioni Animali

- Tirocinio di Malattie Parassitarie - - Corso di laurea in Medicina Veterinaria

Foresteria studenti per tirocinio in aziende zootecniche con buiatri

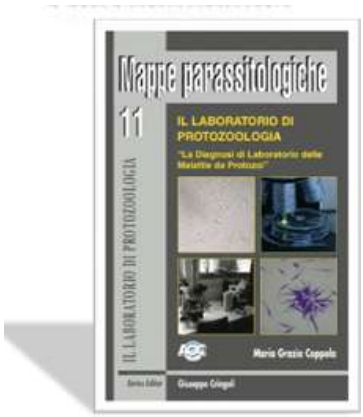


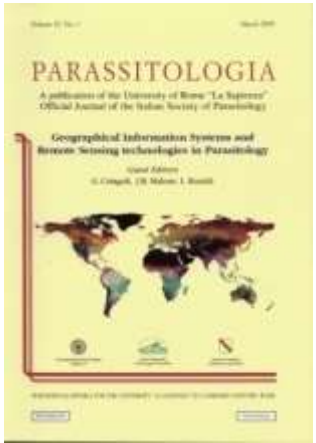
www.parassitologia.unina.it

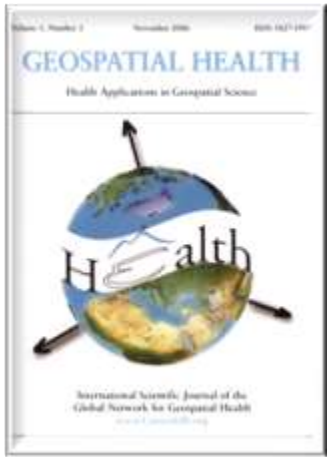


e monografica divulgativa











GRUPPO DI LAVORO CREMOPAR

UNIVERSITA' CON GRUPPI DI PARASSITOLOGIA



WEB GIS



CIRPAR 20/04/2011

Centro Interuniversitario per gli studi di Parassitologia

Mappe parassitologiche →



International Scientific Journal
Geospatial Health →



Certificazione qualità →



Start-cup
Spin-off
Brevetti

FLOTAC
FILL FLOTAC →





CRI BARONIA →

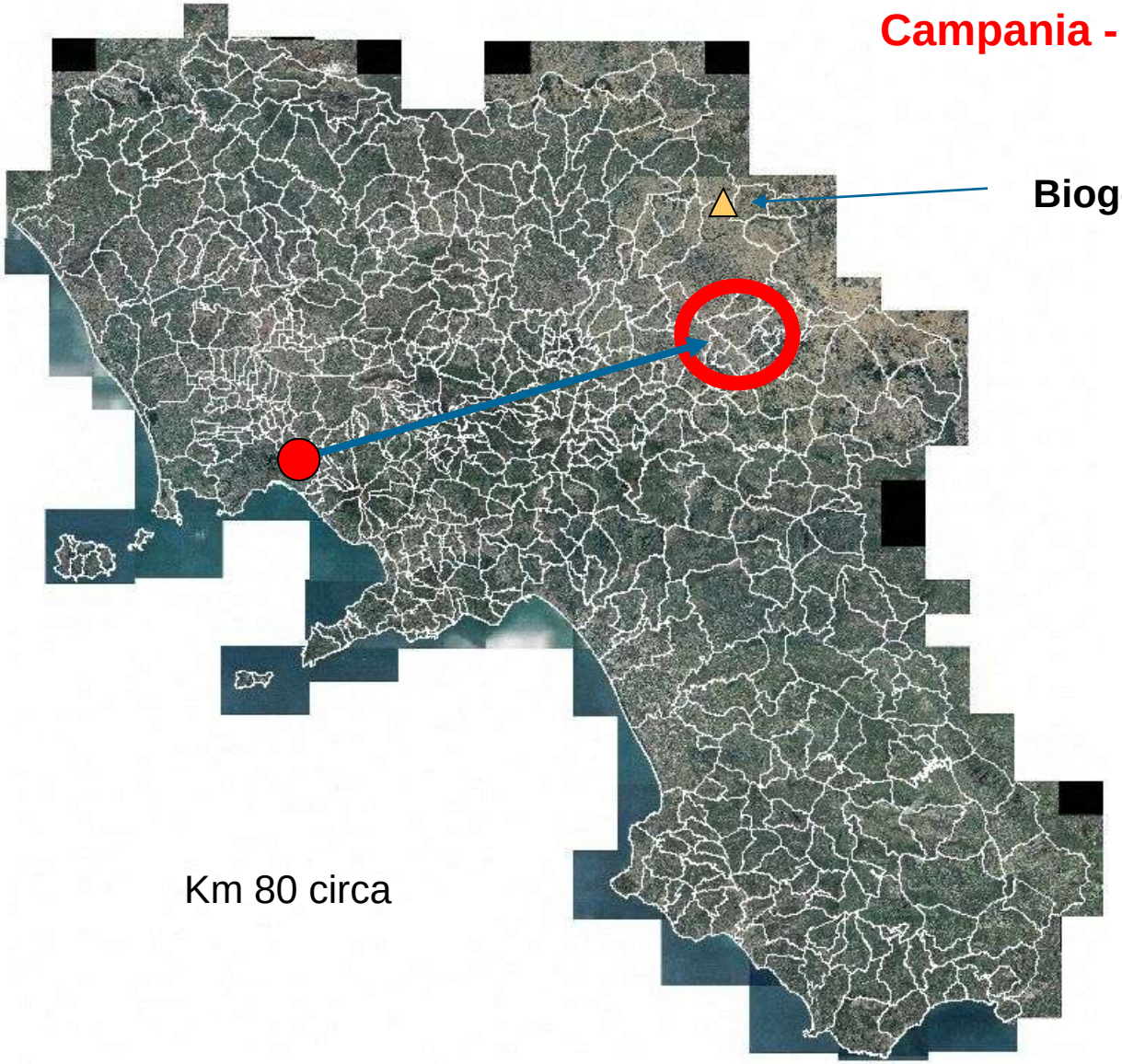


CREMOPI →

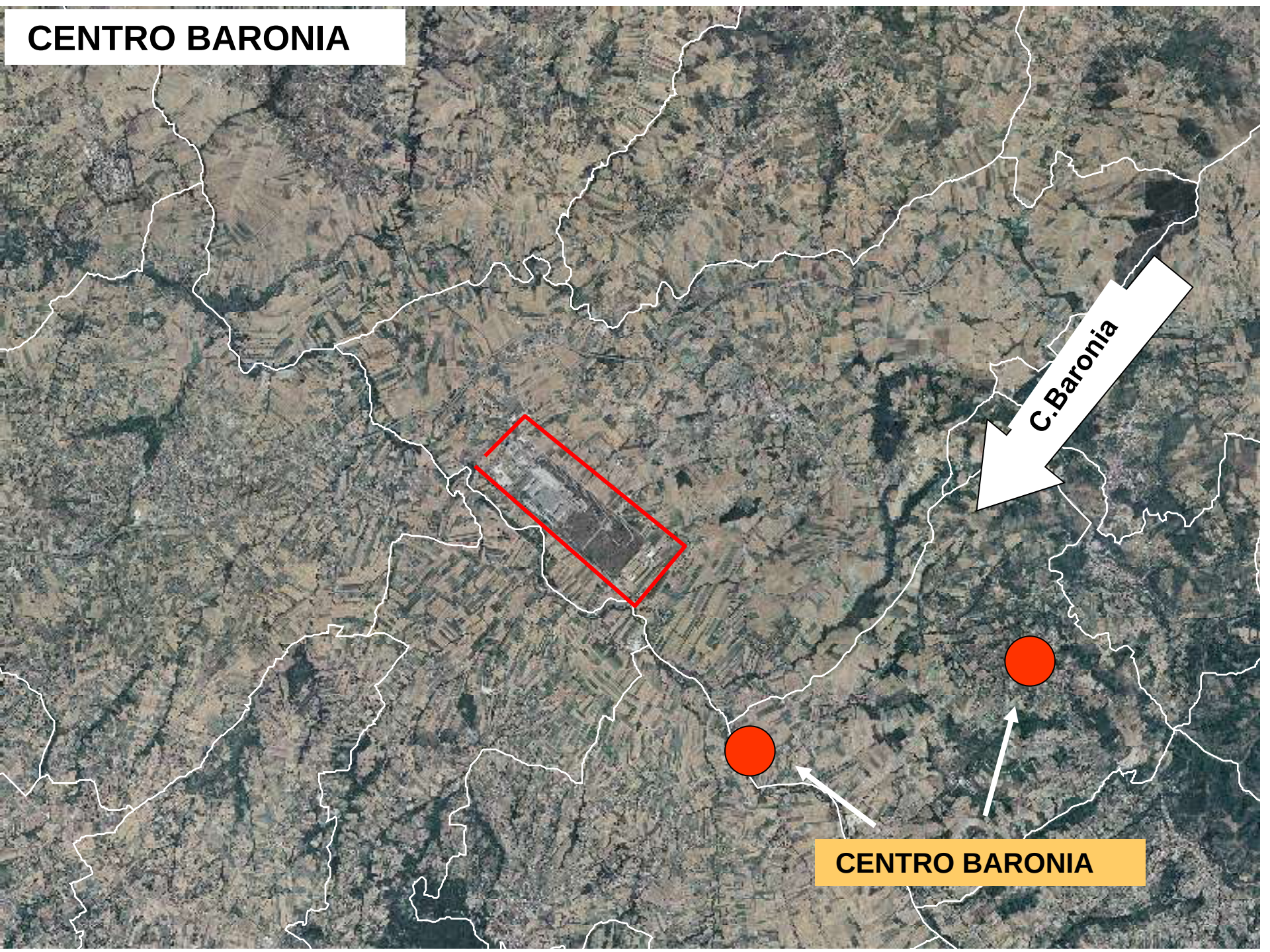


CREMOPAR →

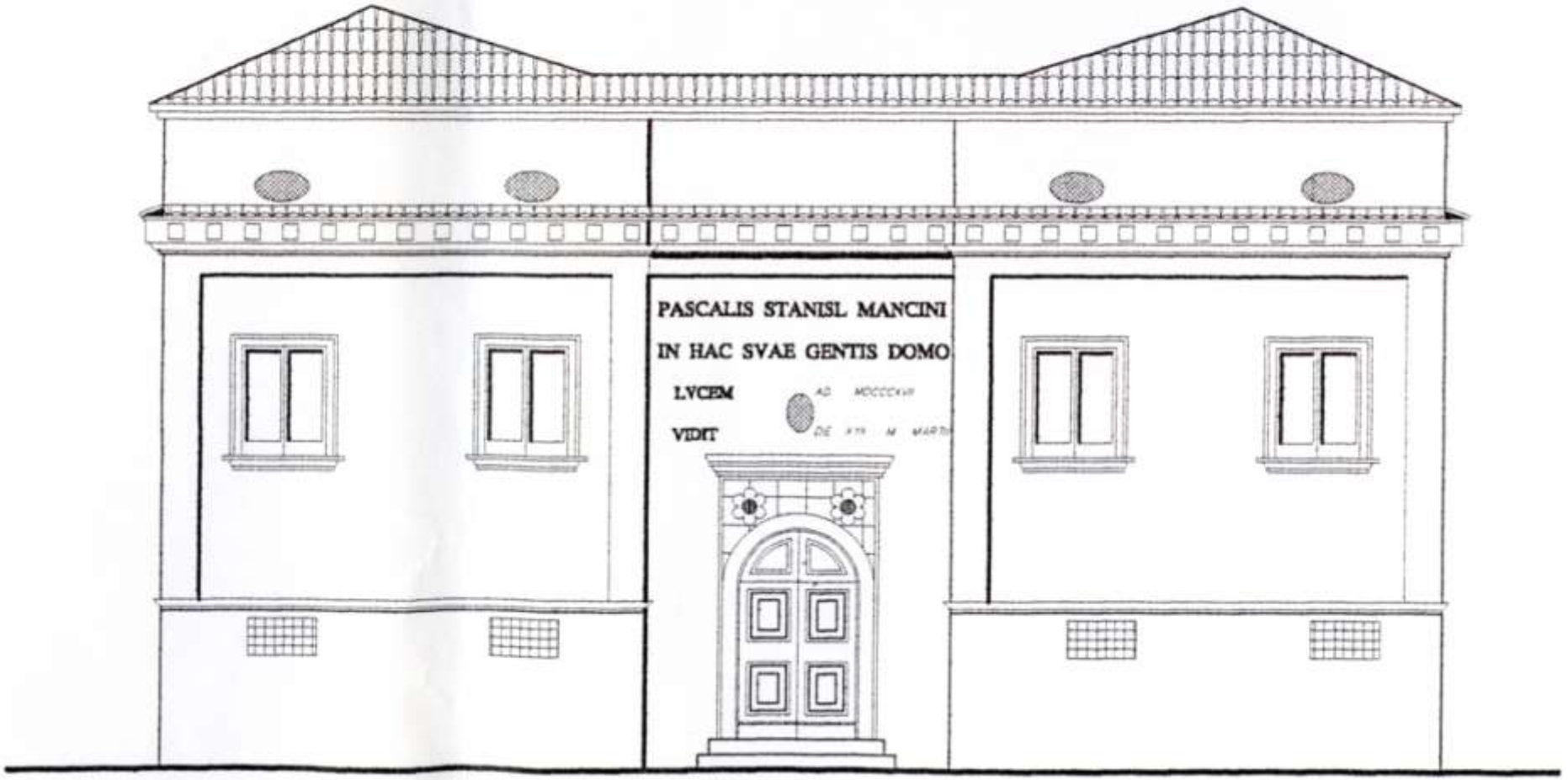




CENTRO DI RICERCA INTERDISCIPLINARE PER IL MIGLIORAMENTO DELLE PRODUZIONI BOVINE - OVINE –CAPRINE NELL'AREA DEL PATTO TERRITORIALE BARONIA CON MONITORAGGIO DEL "SISTEMA" AMBIENTE - ZOOTECNIA – PARASSITOSI

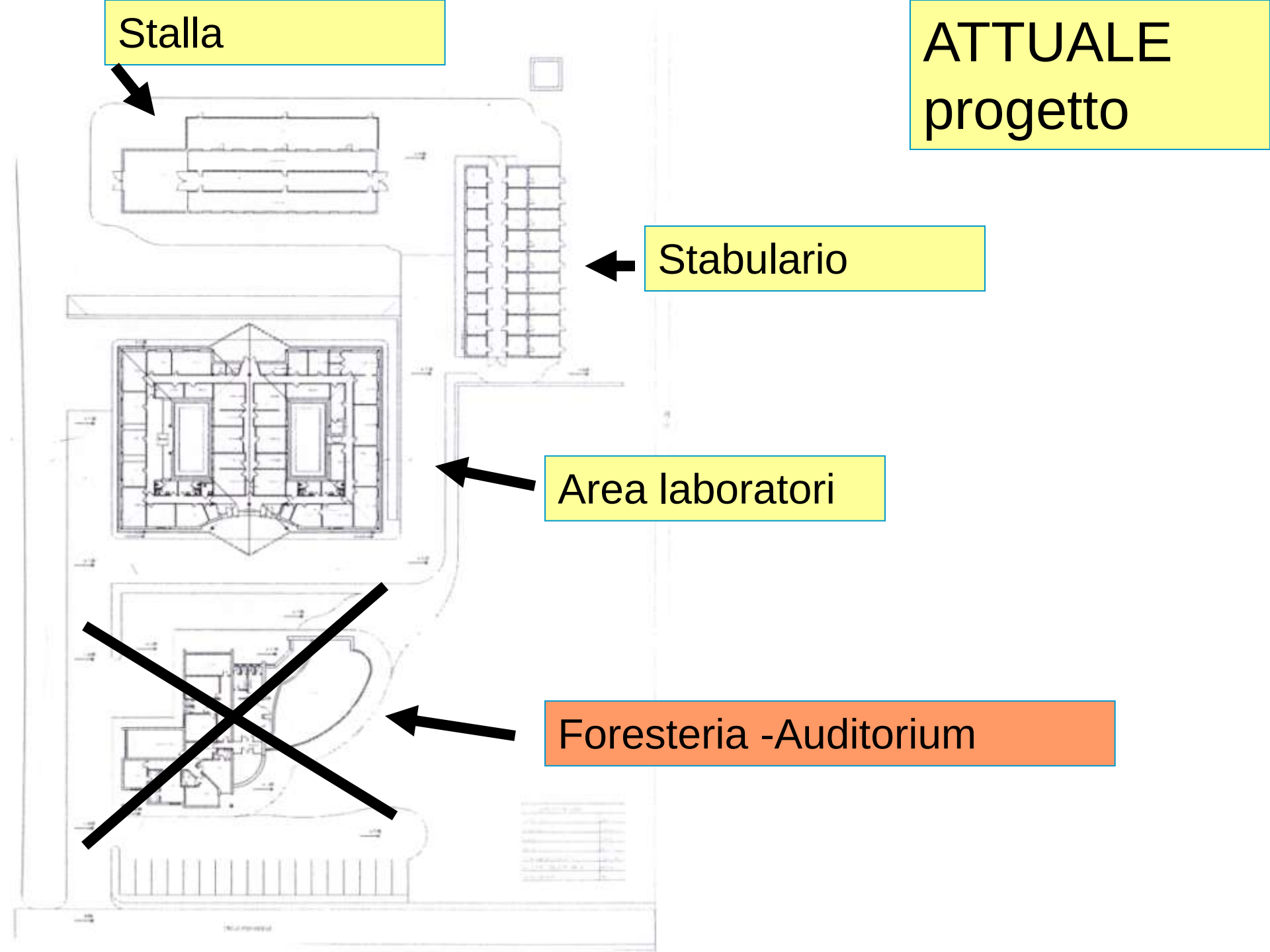

CENTRO BARONIA
C.Baronia
CENTRO BARONIA

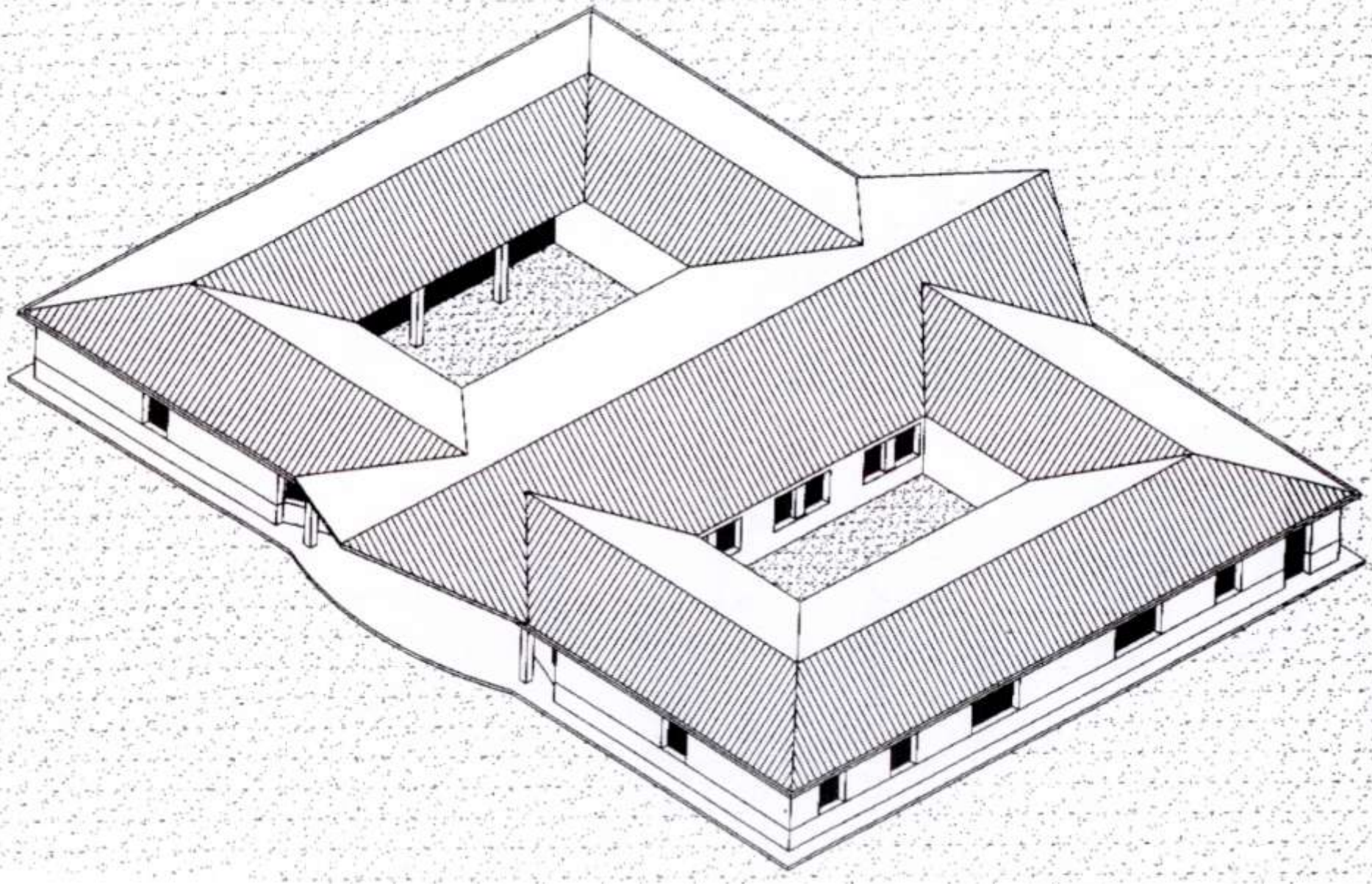
Prospetto Principale

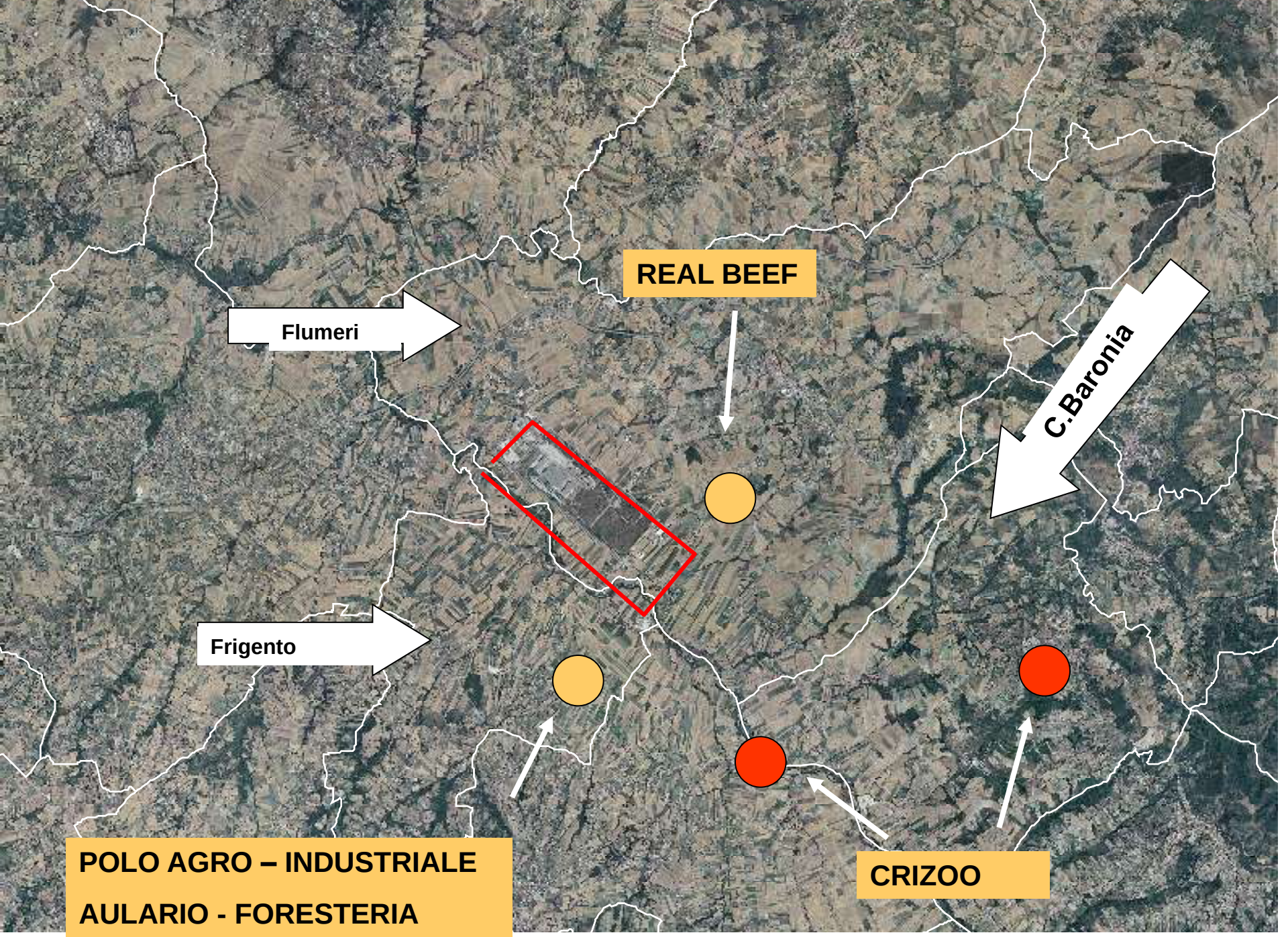


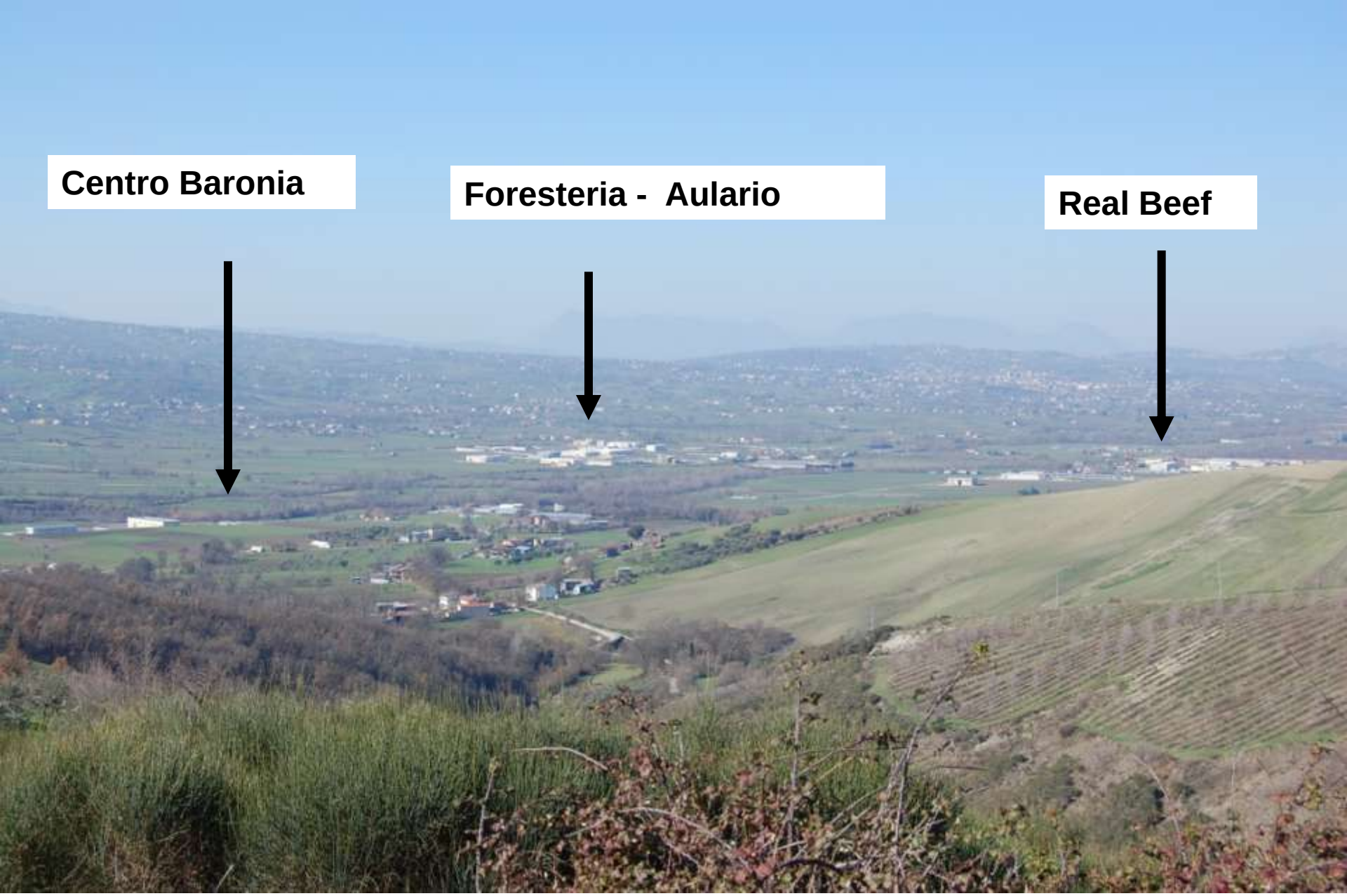
CASA MANCINI




Stalla
ATTUALE
progetto
Stabulario
Area laboratori
Foresteria -Auditorium




REAL BEEF
Flumeri
C.Baronia
Frigento
POLO AGRO – INDUSTRIALE
AULARIO - FORESTERIA
CRIZOO


Centro Baronia
Foresteria - Aulario
Real Beef


REALBEEF



CENTRO BARONIA

INIZIO LAVORI



10 AGOSTO 2005







