

José Eduardo Ungar de Sá CRMV-Ba, LACEN, UNEB, CITVET2

3 -- CLASSIFICAÇÃOORDEM *Mononegavirales*

FAMÍLIA Rhabdoviridae

GÊNERO Vesiculovirus GÊNERO Cytorhabdovirus GÊNERO Ephemerovirus GÊNERO Nucleorhabdovirus

GÊNERO Lyssavirus

Genotipo 1 / Sorotipo 1 - Rabies virus (RABV)

Genotipo 2 / Sorotipo 2 - Lagos bat virus(LBV)

Genotipo 3 / Sorotipo 3 - Mokola virus(MOKV)

Genotipo 4 / Sorotipo 4 – Duvenhage virus (DUVV)

Genotipo 5 / Sorotipo 5 - European bat lyssavirus 1 (EBL-1)

Genotipo 6 - European bat lyssavirus 2 (EBL-2)

Genotipo 7 - Australian bat lyssavirus (ABLV)

Genotipo 8 ? – *Aravan virus*

Genotipo 9 ?- Khujand virus

Genotipo 10 ?- Irkut virus

Genotipo 11 ?-West caucasian bat virus





Prováveis novos Genótipos:

- 1991 Aravan morcego insetívoro (Myottiis bllytthii) sul de Quirguistão (Ásia Central).
- 2001 Khujjand morcego insetívoro (Myottiis mysttaciinus) noroeste do Tajiquistão (Ásia Central)
- 2002 Irkutt viirus (Muriina lleucogastter) no leste da Sibéria (cidade de Irkutsk).
- 2002 Westt caucasiian batt viirus (WCBV) (Miiniioptterus schreiibersii) em Caucasos.



Em 2018 foram notificadas 44.739 casos de agressão por animais no estado da Bahia. Quando comparado com 2017, verifica-se um incremento de 9,1% no número de agressões

Na Bahia, em 2018, até 4 de dezembro, foram diagnosticados pelo LACEN, 26 casos de raiva animal: 13 Bovinos, 2 Equinos, 2 Caprinos, 7 Quirópteros Não Hematófagos, 2 Raposas (Cachorro-do-Mato - Cerdocyous thous)

Boletim Epidemiológico de Raiva na Bahia.



Em 2019, até 31 de julho, foram notificados 22.404 casos de atendimentos antirrábico humano no estado da Bahia. Verifica-se um decremento de 24,76% atendimentos

Até 31 de julho de 2019, foram diagnosticados pelo LACEN 18 casos de raiva animal: 04 Bovinos, 04 Equinos, 01 Caprino, 02 Quirópteros, 04 Raposas, 02 Saguis -Callithrix e 01 Ovino. Chama a atenção o incremento de 100% de positividade em raposas no período analisado quando comparado com todo na

Boletim Epidemiológico de Raiva na Bahia.o de 2018.

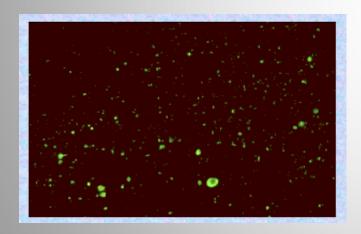


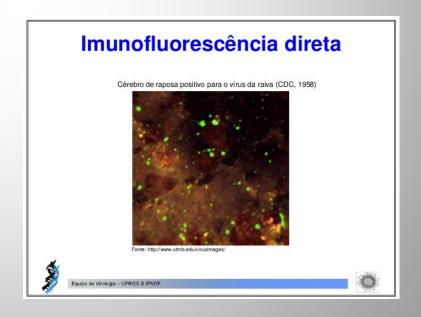
- 1- Clínico epidemiologico
- 2- Imunofluorescência direta
- 3- Isolamento em cérebro de camundongos/cultivo celular
- 4- Biologia molecular RT-PCR
- 5- Tipificação antigênica por anticorpos monoclonais
- 6- Sequenciamento genético



Técnicas realizadas:

1- IFD (A Técnica de Anticorpos Fluorescentes é uma prova sorológica que para detectar a reação Ag-Ac usa como sistema indicador uma substância fluorescente)



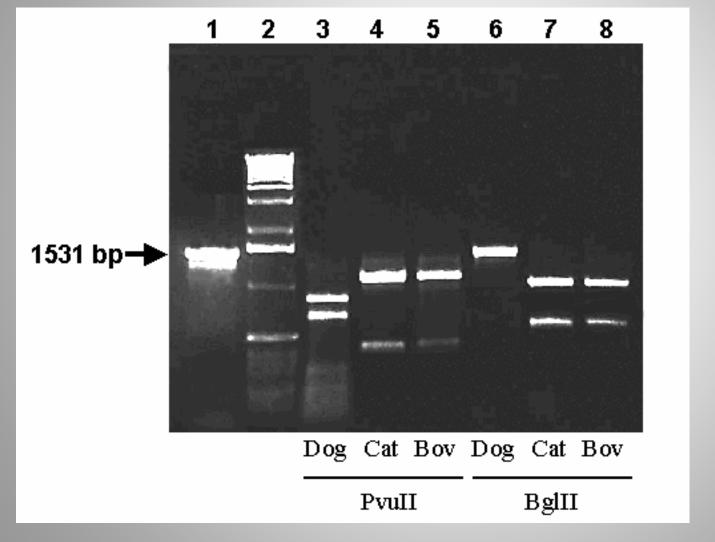




Isolamento viral







Diagnóstico de raiva na Bahia: situação atual e perspectivas Provas complementares-Pasteur-SP



Pesquisa: Raiva Controle* Exame Método

Amostra Raiva SFIMT soro/sangue *Aplicável apenas a amostras de indivíduos previamente imunizados.

Raiva-in vivo

Pesquisa: Raiva Diagnóstico folículo piloso* Exame Método Raiva, Biologia Molecular RT-PCR

Pesquisa: Raiva Diagnóstico líquor* Exame Método Raiva, Biologia Molecular RT-PCR Raiva SFIMT/RFFIT

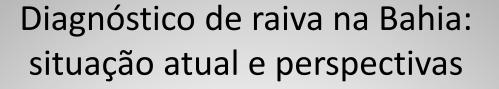
Diagnóstico de raiva na Bahia: situação atual e perspectivas Provas complementares-Pasteur-SP



Raiva in vivo

Pesquisa: Raiva Diagnóstico saliva* Exame Método Raiva, Biologia Molecular RT-PCR Raiva Prova Biológica

Pesquisa: Raiva Diagnóstico soro/sangue* Exame Método Raiva SFIMT/RFFIT * Pesquisas exclusivas para diagnóstico antemortem de Raiva. Necessárias notificação e comunicação prévia do caso.





Espécie	Municipio	Resultado	Sequenciamento
Sagui	Salvador	Positiva	Andamento
Sagui	Teodoro Sampaio	Positivo	Andamento
Raposa	Ipirá, Rafael Jambeiro, Serra Preta, Capela do alto alegre, Serrolândia, Miguel Calmon	Positivo	Andamento
Canino	Várzea da roça, Inhambupe, Rio real	Positivo	Andamento
Quirópteros	Ilhéus, Lauro de Freitas, Salvador, Riachão do Jacuípe, Coração de Maria	Positivo	Andamento



Variantes antigênicas

Variante 2 (Cão)

Variante 3 (Desmodus)

Variante 4 (Tadarida)

Variante 6 (Lasiurus)

Variante de raposas e saguis

Determinação por Ac. monoclonais



Tipificação antigênica

Objetivo:

Identificar a variante antigênica do vírus da raiva

Avaliar risco da transmissão de raiva por morcegos não hematófagos aos cães e principalmente gatos.

Avaliar risco de transmissão ao homem.

Introdução de novas variantes

Adotar medidas de vigilância adequadas

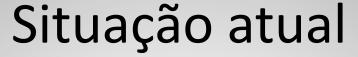
Avaliar mudanças de perfil epidemiológico da raiva

Pesquisa

Diagnóstico de raiva na Bahia: situação atual e perspectivas Tipificação antigênica



Espécie	Origem	Ano	Variante
Raposa	Itaberaba	2012	NC
Phylostomus discolor	Madre de Deus	2013	V3
Myotis nigricans	Ilhéus	2012	V4
Raposa	Jaguaquara	2013	NC
Raposa	Caldeirão Grande	2010	NC
Myotis nigricans	Salvador	2011	V4
Canino	Lauro de freitas	2009	V3
Raposa	Baixa Grande	2011	V3
Canino	Ribeira do Pombal	2009	V2
Canino	Dias Dávila	2009	V3
Canino	Macajuba	2012	NC
Canino	Salvador	2012	V3
Canino	Cansanção	2011	NC





Principais Reservatórios:

Callithrix jacchus (sp)

Cerdocyon thous – cachorro do mato

Cão

Morcegos hematófagos

Morcego não hematófagos

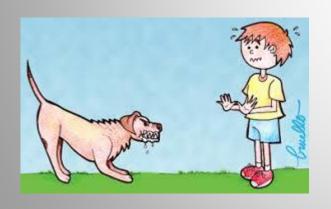
Principais reservatórios















Amostras a coletar























Todo morcego pode transmitir a raiva













Fauna quiróptera da Bahia

Famílias

Vespertilionidae Molossidae Noctilionidae Phylostomidae



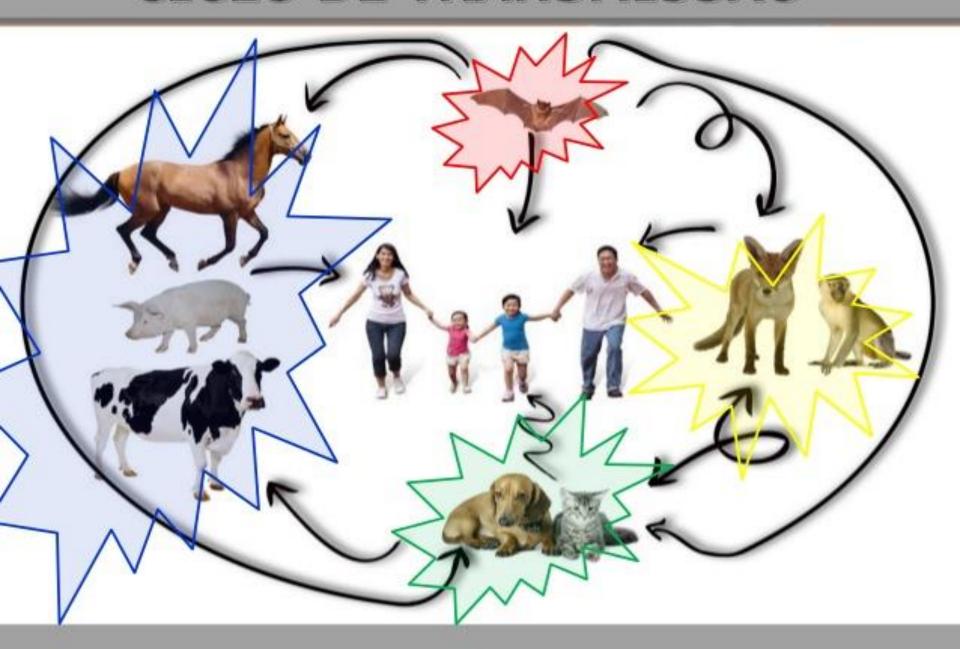
Espécies mais comuns **Phylostomidae** Phylostomus elongatus Phylostomus discolor Glossophaga soricina Desmodus rotundus Carollia perspicillata Carollia brevicauda Molossidae Molossus molossus Molossus rufus Eumops glaucinus Eumops auripendulus Vespertilionidae Myotis nigricans Myotis albescens **Noctilionidae** Noctilio leporinus







CICLO DE TRANSMISSÃO









Concurso público urgente na saúde e agricultura Re-estruturação da rede de saúde pública estadual Re-estruturação da rede laboratorial de diagnóstico de raiva