

### UNIVERSITE D'ANTANARIVO

### FACULTE DE MEDECINE

# DEPARTEMENT D'ENSEIGNEMENT DES SCIENCES ET DE MEDECINE VETERINAIRE

Année :2016 N° :158VET

# ETAT DE LA VACCINATION CONTRE LA PARVOVIROSE CHEZ LES CHIOTS DE LA COMMUNE URBAINE D'ANTANANARIVO

Présentée et soutenue publiquement le 18 Mars 2016

A Antananarivo

Par

Monsieur FOCK Way Lenne Jeff Rambinisoa

Né le 20 Mars 1988 à Ambatondrazaka

# Pour obtenir le grade de

# **DOCTEUR EN MEDECINE VETERINAIRE (Diplôme d'Etat)**

Directeur de thèse: Professeur RASAMBAINARIVO Jhon Henri

## **MEMBRES DU JURY**

**Président**: Professeur RAFATRO Herintsoa

Juges : Professeur RAKOTOZANDRINDRAINY Raphael

: Professeur RANDRIANJAFISAMINDRAKOTROKA Nantenaina Soa

Rapporteur: Professeur RASAMBAINARIVO Jhon Henri



#### MINISTERE DE L'ENSEIGNEMENT SUPERIEUR ET DE LA RECHERCHE SCIENTIFIQUE

### UNIVERSITE D'ANTANANARIVO

#### FACULTE DE MEDECINE

管/Fax: 22 277 64 - 図: BP. 375 Antauauarivo E-mail: facultede-uedeciae\_antauanarivo@yaheo.fr

### I. CONSEIL DE DIRECTION

### A. DOYEN

Pr. ANDRIAMANARIVO Mamy Lalatiana

### B. VICE-DOYENS

- Médecine Humaine
  - Troisième Cycle Long (Internat Qualifiant,

Clinicat, Agrégation et

Formations Professionnalisantes)

- Scolarité
  - 1er et 2 me cycles et communication
  - 3<sup>ème</sup> cycle court (stage interné, examens de clinique et thèses)
- Téléenseignement, LMD et projets
- · Recherche
- · Pharmacle
- ♦ Médecine Vétérinaire

- Pr. RANDRIAMAROTIA Harilalaína Willy Franck Pr. RANTOMALALA Harinirina Yoël Honora
- Pr. RAHARIVELO Adeline
- Pr. VOLOLONTIANA Hanta Marie Danielle
- Pr. ROBINSON Annick Lafaina
  Pr. SOLOFOMALALA Gaëtan Duval
- Pr. RAVELOSON Nasolotsiry Enintsoa
- Pr. SAMISON Luc Hervé
- Pr. RATSIMBAZAFIMAHEFA RAHANTALALAO

Henriett

### C. SECRETAIRE PRINCIPAL

- Administration Générale et Finances

M. RANDRIANJAFIARIMANANA Charles Breno

### II. CONSEIL D'ETABLISSEMENT

### PRESIDENT

Pr. RATSIMBAZAFIMAHEFA RAHANTALALAO Henriette

## III. CHEFS DE DEPARTEMENT

Biologie

Chirurgie

Médecine

Mère et Enfant

Pharmacie Santé Publique

Sciences Fondamentales et Mixtes

Tête et cou Vétérinaire Pr. RAKOTO ALSON Aimée Olivat

Pr. RANTOMALALA Harinirina Yoël Honora

Pr. RABEARIVONY Nirina

Pr. ANDRIANAMPANALINARIVO HERY Rakotovao

Dr. RAOELISON Guy Emmanuel

Pr. RAKOTOMANGA Jean de Dieu Marie

Pr. AHMAD Ahmad

Pr. RAZAFINDRABE John Alberto Bam

Pr. RAFATRO Herintsoa

### IV. CONSEIL SCIENTIFIQUE

PRESIDENT

Pr. ANDRIAMANARIVO Mamy Lalatiana

### V. COLLEGE DES ENSEIGNANTS

A-PRESIDENT

Pr. RAJAONARISON Bertille Hortense

### **B- ENSEIGNANTS PERMANENTS**

### B-1- PROFESSEURS TITULAIRES D'ENSEIGNEMENT SUPERIEUR ET DE RECHERCHE

# DEPARTEMENT BIOLOGIE

- Hématologie Biologique - Immunologie

- Parasitologie

Pr. RAKOTO ALSON Aimée Olivat Pr. RASAMINDRAKOTROKA Andry Pr. RAZANAKOLONA Lala Rasoamialy Soa

### DEPARTEMENT CHIRURGIE

- Chirurgie Cardio-vasculaire

- Chirurgie Générale

- Chirurgie Pédiatrique - Chirurgie Thoracique

- Chirurgle Viscérale

- Orthopédie Traumatologie

- Urologie Andrologie

Pr. RAVALISOA Marie Lydia Agnès Pr. RAKOTO-RATSIMBA Hery Nirina Pr. ANDRIAMANARIVO Mamy Lalatiana Pr. RAKOTOVAO Hanitrala Jean Louis

Pr. SAMISON Luc Hervé

Pr. RAKOTOARIJAONA Armand Herinirina Pr. RAZAFIMAHANDRY Henri Jean Claude

Pr. SOLOFOMALALA Gaëtan Duval

Pr. RANTOMALALA Harinirina Youl Honora

# DEPARTEMENT MEDECINE ET SPECIALITES MEDICALES

- Cardiologie

Pr. RABEARIVONY Nirins

- Dermatologie Vénéréologie

- Endocrinologie et métabolisme - Hépato Gastro-Entérologie

- Maladies Infectieuses

- Néphrologie

Pr. RAPELANORO RABENJA Fahafahantsoa

Pr. RAMAHANDRIDONA Georges

Pr. RAMANAMPAMONJY Rado Manitrala Pr. RANDRIA Mamy Jean de Dieu

Pr. RAJAONARIVELO Paul

Pr. RABENANTOANDRO Rakotomanantsoa

Pr. RANDRIAMAROTIA Harilalaina Willy Franck Pr. TEHINDRAZANARIVELO Djacoba Alain

- Neurologie - Psychiatrie

Pr. RAHARIVELO Adeline

Pr. RAJAONARISON Bertille Hortense Pr. RAFARAMINO RAZAKANDRAINA Florine

- Radiothérapie - Oncologie Médicale

### DEPARTEMENT MERE ET ENFANT

- Gynécologie Obstétrique

- Pédiatrie

Pr. ANDRIANAMPANALINARIVO HERY Rakotoyao Pr. RAVELOMANANA RAZAFIARIVAO Noëline

Pr. RAOBIJAONA Solofoniaina Honoré

Pr. ROBINSON Annick Lalaina

### DEPARTEMENT SANTE PUBLIQUE

- Administration et Gestion Sanitaire Pr. RATSIMBAZAFIMAHEFA RAHANTALALAO

Henriette

Education pour la Santé
 Santé Communautaire
 Santé Familiale
 Santé Familiale
 Statistiques et Epidémiologie
 Pr. RANDRIANARIMANANA Dieudonné
 Pr. RANJALAHY RASOLOFOMANANA Justin
 Statistiques et Epidémiologie
 Pr. RAKOTOMANGA Jean de Dieu Marie

DEPARTEMENT SCIENCES FONDAMENTALES ET MIXTES

- Anatomie Pathologique Pr. RANDRIANJAFISAMINDRAKOTROKA

Nantenaina Soa

- Radiodiagnostic et Imagerie Médicale Pr. AHMAD Ahmad

DEPARTEMENT TETE ET COU

- Neurochirurgie Pr. ANDRIAMAMONJY Clément

Pr. RABARIJAONA Mamiarisoa

- Ophtalmologic Pr. ANDRIANTSOA RASOAVELONORO Violette

Pr. BERNARDIN Prisca

- Stomatologie et Chirurgie Maxillo-Faciale Pr. RAZAFINDRABE John Alberto Bam

DEPARTEMENT VETERINAIRE

- Pharmacologie Pr. RAFATRO Herintsoa

### B-2- PROFESSEURS D'ENSEIGNEMENT SUPERIEUR ET DE RECHERCHE

### DEPARTEMENT CHIRURGIE

- Chirurgie Pédiatrique Pr. HUNALD Francis Allen

- Urologie Andrologie Pr. RAKOTOTIANA Auberlin Felantsoa

### **DEPARTEMENT MEDECINE ET SPECIALITES MEDICALES**

- Cardiologie Pr. RAKOTOARIMANANA Solofonirina
- Dermatologie Vénéréologie Pr. RAMAROZATOVO Lala Soavina
- Maladies Infectieuses Pr. ANDRIANASOLO Radonirina Lazasoa
- Médecine Interne Pr. VOLOLONTIANA Hanta Marie Danielle
- Néphrologie Pr. RANDRIAMANANTSOA Lova Narindra
- Réanimation Médicale Pr. RAVELOSON Nasolotsiry Enintsoa

### DEPARTEMENT MERE ET ENFANT

- Gynécologie Obstétrique Pr. RANDRIAMBELOMANANA Joseph Anderson

### DEPARTEMENT SCIENCES FONDAMENTALES ET MIXTES

- Physiologie Pr. RAKOTOAMBININA Andriamahery Benjamin

### **B-3- MAITRES DE CONFERENCES**

DEPARTEMENT BIOLOGIE

- Immunologie Dr. RAJAONATAHINA Davidra Hendrison

DEPARTEMENT MEDECINE ET SPECIALITES MEDICALES

- Endocrinologie et Métabolisme Dr. RAKOTOMALALA Andrinirina Dave Patrick

- Neurologie Dr. ZODALY Noël

- Pneumo-phtisiologie Dr. RAKOTOMIZAO Jocelyn Robert
Dr. RAKOTOSON Joëlson Lovanisina

DEPARTEMENT MERE ET ENFANT

- Gynécologie Obstétrique Dr. RASOLONJATOVO Jean de la Croix

DEPARTEMENT CHURURGIE

- Chirurgie Thoracique Dr. RAKOTOARISOA Andriamihaja Jean Claude

DEPARTEMENT SANTE PUBLIQUE

- Santé Publique Dr. RANDRIAMANJAKA Jean Rémi

Dr. RATSIMBASOA Claude Arsène Dr. RAKOTONIRINA BI-C Julio

DEPARTEMENT VETERINAIRE

- Sciences Ecologiques, Vétérinaires

Agronomiques et Bioingenieries Dr. RAHARISON Fidiniaina Sahondra
- Byolution - Ecologie - Paléontologie - Dr. RASAMOELINA Andriamaniyo

Ressources Génétiques - Harentsoaniaina

DEPARTEMENT PHARMACIE

- Pharmacologie Générale Dr. RAMANITRAHASIMBOLA David
- Pharmacognosic Dr. RAOELISON Emmanuel Guy

- Biochimis Toxicologie Dr. RAJEMIARIMOELISOA Clara Fredeline

- Chimie Organique et Analytique Dr. RAKOTONDRAMANANA Andriamahavola Dina Louisiao

DEPARTEMENT SCIENCES FONDAMENTALES ET MIXTES

- Biophysique Dr. RASATA Ravelo Andriamparany

**B-4- ASSISTANTS** 

DEPARTEMENT VETERINAIRE

- Virologie Dr. KOKO

- Technologie Mme. RAHARIMALALA Edwige Marie Julie

DEPARTEMENT PHARMACIE

- Procédés de Production, Contrôle et

Qualité des Produits de Santé Dr. RAVELOJAONA RAYSIMBAZAFIMAHEFA
Hanitra Myriam

#### C-ENSEIGNANTS NON PERMANENTS

#### C-1- PROFESSEURS EMERITES

Pr. ANDRIANANDRASANA Arthur

Pr. ANDRIANARISOA Ange Christophe Félix Pr. RAKOTOZAFY Georges

Pr. AUBRY Pierre

Pr. RABARIOELINA Lala Pr. RABENANTOANDRO Casimir

Pr. RABETALIANA Désiré

Pr. RADESA François de Sales

Pr. RAJAONA Hyacinthe Pr. RAKOTOMANGA Robert

Pr. RAKOTOMANGA Samuel

Pr. RAKOTO - RATSIMAMANGA S. U

Pr. RAMAKAVELO Maurice Philippe

Pr. RAMONJA Jean Marie

Pr. RANDRIAMAMPANDRY

Pr. RANDRIANASOLO Jean Baptiste Olivier

Pr. RANDRIARIMANGA Ratsistery Honoré Blaise

Pr. RATSIVALAKA Razafy

Pr. RAZANAMPARANY Marcel

Pr. ZAFY Albert

### C-2- CHARGE D'ENSEIGNEMENT

DEPARTEMENT CHIRURGIE - Chirurgie Générale

DEPARTEMENT TETE ET COU

- ORL et Chirurgie Cervico-Faciale

Pr. RAVELOSON Jean Roger

Pr. RAKOTO Fanomezantsoa Andriamparany

### VI. SERVICES ADMINISTRATIFS

### CHEFS DE SERVICES

AFFAIRES GENERALES

COMPTABLITE

PERSONNEL

SCOLARITE

TROISIEME CYCLE LONG

M. RANDRIANARISOA Rija Hanitra

M. RATSIMBAZAFIARISON Nivoson Espérant

Mme. RAKOTOARIVELO Liva Harinivo Vonimbola

Mrne. SOLOFOSAONA R. Sahondranirina

Mme. RANIRISOA Voahangy

#### VII. IN MEMORIAM

Pr. RAMAHANDRIARIVELO Johnson

Pr. RAJAONERA Frédéric

Pt. ANDRIAMASOMANANA Veloson

Pr. RAKOTOSON Lucette

Pr. ANDRIANJATOVO RARISOA Jeannette

Dr. RAMAROKOTO Razafindramboa

Pr. RAKOTOBE Alfred

Pr. ANDRIAMIANDRA Aristide

Dr. RAKOTONANAHARY

Pr. ANDRIANTSEHENO Raphaël Pr. RANDRIAMBOLOLONA Robin

Pr. RAMANANIRINA Clarisse

Pr. RALANTOARITSIMBA Zhouder

Pt. RANIVOALISON Denys

Pr. RAKOTOVAO Rivo Andriamiadana

Pr. RAVELOJAONA Hubert

Pr. ANDRIAMAMPIHANTONA Emmanuel

Pr. RANDRIANONIMANDIMBY Jérôme

Pr. RAKOTONIAINA Patrice

Pr. RAKOTO-RATSIMAMANGA Albert

Pr. RANDRIANARISOLO Raymond

Dr. RABEDASY Henri

Pr. MAHAZOASY Emest

Pr. RATSIFANDRIHAMANANA Bernard

Pr. RAZAFINTSALAMA Charles

Pr. RANAIVOARISON Milson Jérôme

Pr. RASOLONJATOVO Andriananja Pierre

Pr. MANAMBELONA Justin

Pr. RAZAKASOA Armand Emile

Pr. RAMIALIHARISOA Angeline

Pr. RAKOTOBE Pascal

Pr. RANAIVOZANANY Andrianady

Pr. RANDRIANARIVO

Pr. RAKOTOARIMANANA Denis Roland

Pr. ANDRIAMANANTSARA Lambosoa

Pr. RAHAROLAHY Dhels

Pr. ANDRIANJATOVO Jean José

Pr. ANDRIANAIVO Paul Armand

Pr. RANDRIAMBOLOLONA RASOAZANANY Aimée

Pr. RATOVO Fortunat

Pr. GIZY Ratiambahoaka Daniel

Pr. RASOLOFONDRAIBE Aimé

Dr. RAZAKAMANIRAKA Joseph

Pr. ANDRIANJATOVO Joseph

Pr. RAHARIJAONA Vincent Marie

Pr. RAKOTOVAO Joseph Dieudonné Pr. KAPISY Jules Flaubert

Pr. ANDRIAMBAO Damasy Seth

Pr. FIDISON Augustin



### **DEDICACES**

Je dédie ce travail comme modeste preuve de mon affection :

- A Dieu tout puissant

Le pilier de notre vie.

### - A mes parents

Aucun mot ne peut exprimer ma reconnaissance pour Votre amour, Vos soutiens, les sacrifices, et l'encouragement que Vous avez faits; que Dieu Vous comblera du bien durant toute la vie.

### - A ma belle-famille

Pour leur gentillesse, leur convivialité au cours de toute ces années.

### - A mes frères

Vous m'avez soutenu. Vous m'avez apporté l'immense réconfort de vos encadrements aux moments les plus cruciaux de ma vie. En témoignage de ma reconnaissance.

# - A Vatosoa

Pour ta présence auprès de moi depuis tant d'années.

A tous ceux qui ont participé à la réalisation de ce travail.

Pour vos aides, vos esprits d'équipes et vos encouragements.

### - A la promotion TIVOKA

Qui a partagé ma scolarité et ma vie d'étudiante et qui a toujours été présente aussi bien dans les meilleurs moments que dans les plus difficiles. En témoignage de ma reconnaissance.

A tous ceux qui ont contribués de près ou de loin à la réalisation de ce travail

Merci de tout mon cœur

# A NOTRE MAITRE ET PRESIDENT DE THESE

# Monsieur le Docteur, RAFATRO Herintsoa

Professeur Titulaire d'Enseignement Supérieur et de Recherche en Pharmacologie et Méthodologie de la Recherche à la Faculté de Médecine d'Antananarivo,

Docteur Habilité à Diriger des Recherches.

Qui nous a fait l'immense honneur de présider cette soutenance de thèse.

Tous nos respects

### A NOS MAITRES ET HONORABLES JUGES DE THESE:

# - Monsieur le Docteur, RAKOTOZANDRINDRAINY Raphael

Professeur Titulaire Honoraire d'Enseignement Supérieur et de Recherche en Microbiologie et Parasitologie à l'Ecole Supérieure des Sciences Agronomique d'Antananarivo.

Enseignant au Département d'Enseignement des Sciences et de Médecine Vétérinaires.

# - Monsieur le Docteur, RANDRIANJAFISAMINDRAKOTROKA Nantenaina Soa

Professeur Titulaire d'Enseignement Supérieur et de Recherche en Anatomie Pathologie à la Faculté de Médecine d'Antananarivo.

Enseignant au Département d'Enseignement des Sciences et de Médecine Vétérinaires.

Qui ont bien voulu participer au Jury de cette thèse

# A NOTRE MAITRE, HONORABLE DIRECTEUR ET RAPPORTEUR DE THESE

### Monsieur le Docteur, RASAMBAINARIVO Jhon Henri

Directeur de Recherche

Agrégé en Alimentation

Enseignant à la Faculté des Sciences et au Département d'Enseignement des Sciences et de Médecine Vétérinaires.

Qui nous a fait l'immense honneur d'avoir été le Directeur et le Rapporteur de cette thèse

Tous nos respects.

### A NOTRE DOYEN DE LA FACULTE DE MEDECINE D'ANTANANARIVO

Monsieur le Professeur ANDRIAMANARIVO Mamy Lalatiana,

Veuillez agréer nos respects et nos remerciements.

# A NOTRE CHEF DE DEPARTEMENT D'ENSEIGNEMENT SCIENCES ET DE MEDECINE VETERINAIRE

Monsieur le Docteur RAFATRO Herintsoa

Tous nos respects et nos remerciements.

A NOS ENSEIGNANTS DE LA FACULTE DE MEDECINE D'ANTANARIVO ET DU DEPARTEMENT D'ENSEIGNEMENT DES SCIENCES ET DE MEDECINE VETERINAIRE

# A TOUS CEUX QUI ONT PARTICIPE A NOTRE FORMATION

Nous Vous remercieront de toutes les formations et les connaissances que Vous avez données.

A TOUS LES PERSONNELS ADMINISTRATIFS ET TECHNIQUES DU DESMV

Veuillez recevoir notre vif remerciement.

# SOMMAIRE

	Pages
INTRODUCTION	1
I- PREMIERE PARTIE : RAPPELS	3
I-1- La parvovirose canine	3
I-1-1- Agent causal	3
I-1-2- Facteur de dissémination	4
I-1-3- Symptômes	5
I-1-4- Moyen de diagnostic de la parvovirose	7
I-2- Vaccin.	8
I-2-1- Définition d'un vaccin	8
I-2-2- Différente sortes de vaccin	9
I-3- Echec vaccinal	10
I-4- Vaccination du chien	11
I-5- Protocole vaccinale à Madagascar et les vaccins disponibles	12
I-5-1- Protocole vaccin à Madagascar	12
I-5-2- Vaccin disponible à Madagascar	13
II- DEUXIEME PARTIE : METHODES ET RESULTATS	16
II-1- Méthodes	16
II-1-1- Caractéristique du site d'étude	16
II-1-2- Type d'étude	19
II-1-3- Période étudiée	19
II-1-4- Population étudiée	19
II-1-5- Critère d'inclusion et exclusion	20
II-1-6- Mode d'échantillonnage	21
II-1-7- Variables étudiées	22

II-1-8- Mode de collecte des données	26
II-1-9- Mode d'analyse des données	26
II-1-10- Limite de l'étude	27
II-1-11- Considération éthiques	27
II-2- Résultats	28
II-2-1- Population explorée	28
II-2-2- Description de l'échantillon	28
II-2-3- Connaissance des propriétaires sur la parvovirose	34
II-2-4- Analyse factorielle	35
III- TROISIEME PARTIE : DISCUSSION	39
III-1- Discussions	39
III-1-1- Choix de la zone d'étude	39
III-1-2- Echantillonnage	39
III-1-3- Race des chiens	39
III-1-4- Kit parvovirose	40
III-1-5- Connaissance de la Parvovirose	40
III-1-6- Echec vaccinale contre la parvovirose	42
III-1-7- Parvovirose	43
III-1-8- Analyse factorielle	44
CONCLUSION	46
REFERENCES BIBLIOGRAPHIQUES	

**ANNEXES** 

# LISTE DES TABLEAUX

	Pages
Tableau I: Les vaccins disponibles à Madagascar	14
Tableau II : Estimation population canine en 2007	18
Tableau III: Tableau montrant le statut vaccinal adopté pour cette étude	23
Tableau IV: Tableau de la répartition de la population explorée	28
Tableau V: Répartition des chiots selon leur sexe	29
Tableau VI: Répartition des chiots selon la race	30
Tableau VII: Répartition des chiots en fonction de la mode de vie	32
Tableau VIII: Répartition des chiots en fonction de la classification vaccinale	33
Tableau IX: Corrélation entre le mode de vie et la vaccination	
contre la Parvovirose.	35
Tableau X : Corrélation entre la vaccination contre la Parvovirose et	
la connaissance des propriétaires	36
Tableau XI: Corrélation entre la vaccination et le sexe	37
Tableau XII: Corrélation entre la vaccination et l'age	38
Tableau XIII: Prix du vaccin contre les maladies infectieuses canines	41

# LISTE DES FIGURES

	Pages
Figure 1: Origine de la Parvovirose	4
Figure 3 : Mode de transmission de la Parvovirose	5
Figure 4: Chiot atteint de la Parvovirose	6
Figure 5: Un SNAP® Parvo	7
Figure 6: Schéma du développement de l'infection	8
Figure 7: Six arrondissements d'Antananarivo	17
Figure 8 : Photo chiot de race	20
Figure 9: Connaissance de la Parvovirose canine	34

# LISTE DES ANNEXES

Annexes 1 : La fiche d'enquête.

Annexes 2 : Tableau récapitulatif des protocoles vaccinaux des chiots.

Annexes 3 : Photo d'un carnet de vaccination.

Annexes 4 : Fiche technique du test SNAP® parvo.

Annexes5: Document à fournir pour l'importation de chien à Madagascar.

### **INTRODUCTION**

Depuis sa domestication, le chien a été une aide pour l'homme dans tous ses travaux. Au fil du temps, il est devenu parfois bien plus que cela : un chien héros dont les exploits ont permis de sauver des vies humaines. Chiens d'avalanches et de pistage de personnes égarées, chiens de décombres ou de sauvetage en mer, ils font ainsi équipe avec l'homme dans de courageuses missions de sauvetage. [1, 2].

Du fait de son importance dans la vie humaine, le devoir de l'homme est de les prendre soin surtout quand ils sont encore en période de croissance.

Dès l'âge de deux mois, les chiots ne sont plus protégés par les anticorps de leur mère. C'est un âge où ils sont particulièrement sensibles aux maladies. [3, 4]. Une de ses maladies est la parvovirose canine.

La parvovirose est apparue en 1978 simultanément en Europe, en Amérique et en Australie [5, 6]. Elle s'est rapidement étendue dans le monde. Ce fut un véritable cataclysme dans le monde canin. C'était en 1982 pour Madagascar [7]. Depuis cette époque, la parvovirose est devenue une menace pour les chiots [6]. La seule prévention pour les protéger est la vaccination. Le problème c'est que très peu de gens vaccinent leur chien contre cette maladie.

La question qui se pose est de connaître l'état de la vaccination contre la parvovirose chez les chiots de la commune urbaine d'Antananarivo. L'étude s'intéresse aux chiots moins de un an d'âge.

Peu de données sur la vaccination canine à Madagascar sont disponibles. Une étude faite dans le 6ème arrondissement en 2013 a montré que la proportion de non vaccination contre la rage s'élève à 32,9 % et le vaccin non à jour était à 11,5% [8]. La réalisation de cette étude permettra d'avoir une nouvelle donnée et une nouvelle connaissance sur la vaccination des chiots.

L'objectif général de ce travail vise à identifier l'état de la vaccination contre la parvovirose.

Les hypothèses suivantes ont été retenues :

- La vaccination et le respect du protocole vaccinal permettent de protéger un chiot contre la parvovirose.

- Les chiens ne sont pas vaccinés du fait de l'ignorance des propriétaires du danger de la parvovirose.

Pour vérifier ces hypothèses, les objectifs spécifiques consistent à déterminer la connaissance des propriétaires sur la parvovirose et de déterminer l'état de vaccination de ces chiots.

L'ouvrage est composé de trois grandes parties : - La première partie traite la synthèse bibliographique sur la parvovirose canine ; - La seconde porte sur la méthodologie et résultats ; - La troisième et dernière concerne la discussion.

### I- PREMIERE PARTIE: RAPPELS

### I-1- La parvovirose canine

Il s'agit d'une des maladies contagieuses les plus répandues, principalement dans les collectivités (élevages, chenils, pensions, refuges). C'est une diarrhée virale hémorragique entraînant un fort taux de mortalité principalement chez les chiots, même si des soins sont entrepris rapidement [3, 8].

Cette maladie virale très contagieuse est très fréquente. Le virus est transmis via les selles d'autres chiens contaminés. L'incubation est de 3 à 7 jours. Le virus présente un tropisme marqué pour le tube digestif. Les signes digestifs dominent donc le tableau clinique : fièvre, vomissements et diarrhées incoercibles. La déshydratation et les surinfections bactériennes à point de départ digestif entrainent la mort de l'animal lorsque celui-ci n'est pas pris en charge (les chiens porteurs de parvovirose justifient de soins intensifs : hospitalisation, perfusions, corrections des déséquilibres hydro électrolytiques, gestion des troubles digestifs) [4].

### I-1-1- Agent causal

L'agent étiologique de la parvovirose est un virus à ADN non enveloppé de la famille des *Parvoviridae*, dont le génome est constitué d'ADN simple brin linéaire, présent en un seul exemplaire. Le parvovirus est un des plus petits virus identifiés dans la nature.

Deux souches différentes de parvovirus peuvent être rencontrées chez le chien: CPV1 et CPV2. CPv1 est non pathogène et est lié à d'autres souches de parvovirus. CPv2 est responsable de gastro-entérites et de myocardites, et est lié au parvovirus félin. Depuis l'émergence du CPv2, trois variantes antigéniques différentes sont apparus successivement: le CPv-2a, le CPv-2b et le CPv-2c, parmi lesquels les deux premiers ont totalement remplacé le CPv-2 d'origine. La maladie s'est propagée dans le monde entier en quelques années à partir de sa première forme, en raison de sa résistance élevée aux agents d'inactivation tels que la chaleur et le pH.

Comme toutes les autres souches de parvovirus canin CPv, CPv2 est extrêmement immunogène. Les anticorps apparaissent dans la circulation 4 jours après la

contamination et persistent 2 ans. La protection des chiots repose sur l'immunité humorale (à la fois active et passive) et non sur l'immunité locale.

La parvovirose canine, une forme de gastro-entérite hémorragique, est une maladie infectieuse virale sévère et contagieuse, qui touche beaucoup plus les chiots de moins de

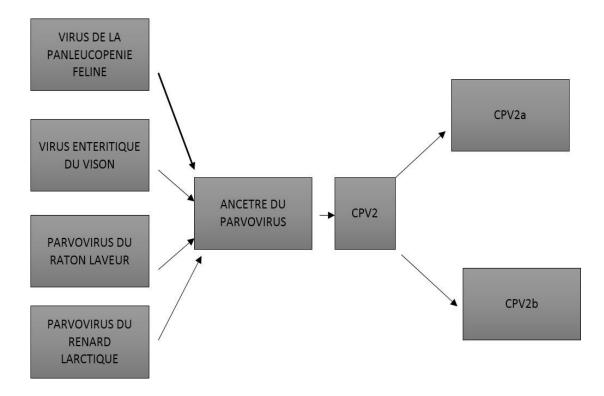


Figure 1: Origine de la Parvovirose

Source : Polycopié de Virologie, Ecole Nationale Vétérinaire d'Alfort, (2006/2007).

### I-1-2- Facteur de dissémination

La maladie est transmise aux animaux sains : [9]

- soit par contagion directe à partir d'un animal infecté éliminant le virus dans ses selles, ses vomissures ou son urine,
- soit par contagion indirecte via des objets ou des aliments contaminés. Cliniquement, les chiots sont généralement infectés avant l'âge de 5-6 mois. Le taux de mortalité est extrêmement élevé chez les chiens qui contractent la maladie durant leurs

premières semaines de vie, mais tend à diminuer chez les chiots plus âgés. Les mesures prophylactiques d'hygiène n'étant pas suffisantes pour éradiquer l'affection, une prophylaxie par la vaccination est indispensable. Celle-ci est actuellement disponible sous forme d'un virus atténué susceptible de donner à l'animal un niveau d'immunité satisfaisant.

En dépit de l'incontestable succès obtenu grâce à la recherche vétérinaire, de nombreux chiots, y compris certains qui ont été régulièrement vaccinés, meurent de cette infection, particulièrement dans les collectivités (chenils). Cela peut être dû au rôle fondamental que les anticorps maternels exercent en interférant avec la vaccination. C'est un fait établi que les anticorps maternels, transmis via le placenta ou le colostrum, protègent la progéniture contre les maladies infectieuses. Dans le cas du parvovirus canin, de nombreuses études ont été menées pour déterminer l'interférence que ces anticorps pouvaient provoquer avec la réponse du chiot à la vaccination.

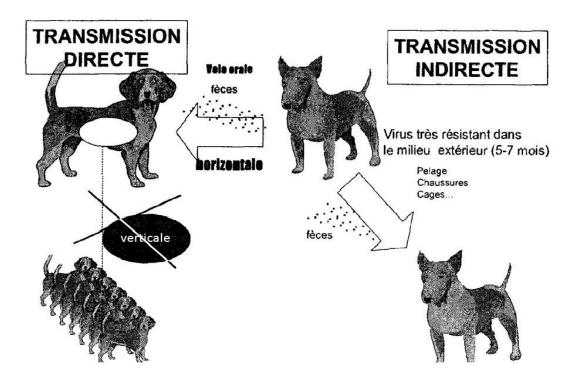


Figure 2 : Mode de transmission de la Parvovirose

Source : Polycopié de Virologie, Ecole Nationale Vétérinaire d'Alfort, (2006/2007)

# I-1-3- Symptômes

Après une période d'incubation d'environ 5-6 jours, la parvovirose se traduit par de la fièvre, de l'abattement, des vomissements et souvent une diarrhée sanguinolente. L'animal décède dans les 48-72 heures suivant l'apparition de ces symptômes. La forme classique de la maladie se présente sous forme intestinale. En plus de celle-ci, une forme cardiaque caractérisée par une mort subite consécutive à des troubles de la conduction nerveuse était initialement courante, mais est rare désormais [10, 14].

# I-1-4-1- Forme intestinale

Elle touche les chiots nouveau-nés ou ceux en période de sevrage (le changement d'alimentation provoquant un renouvellement rapide de l'épithélium intestinal). Cette forme provoque abattement, anorexie et fièvre à partir du troisième jour. Les animaux infectés présentent des vomissements et une diarrhée sanguinolente, et peuvent aussi souffrir d'une leucopénie transitoire. L'iléum et le jéjunum sont les zones les plus fréquemment touchées. Une congestion des nœuds lymphatiques mésentériques, avec des pétéchies, survient aussi.

Les chiots souffrant de parvovirose ont un abdomen très tendu, sont réticents à se déplacer et se tiennent voussés.



Figure 3: Chiot atteint de la Parvovirose

Source: Auteur

I-1-4-2- Forme cardiaque

Elle provoque une inflammation aiguë non suppurée du muscle cardiaque chez les chiots nouveau-nés. C'est désormais une forme devenue extrêmement rare, puisqu'elle ne se produit que chez des chiots nés de mères non immunisées. Elle se traduit par des symptômes brusques: essoufflement, vomissements à vide, mort rapide ; elle n'est pas toujours suivie d'entérite ; elle survient parfois quelques semaines après une forme intestinale dont l'animal a guéri. Elle provoque une insuffisance cardiaque aiguë, avec dilatation des cavités cardiaques, œdème pulmonaire, congestion hépatique, hydrothorax et ascite. Quelques stries blanchâtres peuvent apparaître sur le cœur. [9]

# I-1-4- Moyen de diagnostic de la parvovirose

Actuellement, il est plus facile de diagnostiquer la parvovirose à l'aide du SNAP® PARVO disponible auprès des cliniques vétérinaires [25, 26].



Figure 4: Un SNAP® Parvo

Source: Laboratoire Idex.

SNAP® Parvo augmente la fiabilité du résultat en éliminant les variations dues à la subjectivité de la préparation et de la lecture de l'échantillon par l'opérateur.

Aucun autre test n'a besoin d'être réalisé sur l'échantillon pour obtenir un diagnostic définitif. Chaque test est fourni avec un dispositif écouvillon/conjugué qui facilite le prélèvement d'un échantillon à partir des matières fécales. Le SNAP® Parvo réagit avec

CPv-2a, CPv-2b et CPv-2c. Il n'y a pas de réaction croisée avec les vaccins classiques contre le parvovirus

Développement de l'infection

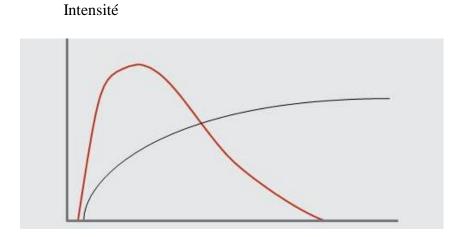


Figure 5: Schéma du développement de l'infection

Source: Laboratoire Idexx



L'excrétion des antigènes démarre 3 à 4 jours après l'infection et dure environ 10 jours.

### I-2- Vaccin

# I-2-1- Définition d'un vaccin

Un vaccin se définit comme une préparation qui, après administration, induit une réaction immunitaire spécifique responsable d'une protection contre une maladie infectieuse, parasitaire ou tumorale [27]. Le vaccin idéal doit induire une réponse en anticorps et lymphocytes T cytotoxiques de niveau élevé et de longue durée contre

certaines protéines ainsi qu'une mémoire immunitaire. Il doit aussi être sûr, pratique à manipuler et avoir un coût raisonnable [28, 35].

### I-2-2- Différente sortes de vaccin

Les différentes sortes de vaccins sont :

### I-2-2-1- Vaccin vivant atténué

Ce type de vaccin contient des microorganismes vivants conservant leurs propriétés d'antigénicité et d'immunogénicité mais non pathogènes pour l'animal vacciné. En effet, différents procédés d'atténuation permettent d'éliminer ou de diminuer la virulence des agents [35-36]. Toutes les techniques utilisées tendent à obtenir une adaptation des microorganismes en vue de leur multiplication dans des conditions différentes (changement d'hôte, de type cellulaire, de conditions de température ou de pH, etc....). Cette évolution se traduit alors par une perte d'adaptation à l'hôte habituel et donc par une diminution, voire une perte de virulence vis à vis de ce dernier [30]. Cependant, ces techniques d'atténuation présentent l'inconvénient de ne pas maîtriser le ou les sites de mutation et donc la possibilité de réversion de virulence ou d'atténuation des propriétés d'immunogénicité [36].

Ces vaccins induisent une immunité plus rapide et plus durable que celle obtenue avec des vaccins à agents inactivés. Une seule injection de primo-vaccination est alors nécessaire. La réplication de l'agent au sein de l'hôte permet une stimulation antigénique persistante de l'immunité à médiation humorale et cellulaire, ainsi que l'établissement d'une mémoire immunitaire.

Par ailleurs, ces vaccins, hormis les vaccins à base d'ADN viral, peuvent être administrés par voie naturelle d'infection (muqueuse), à l'origine d'une immunité locale.

Enfin, ils sont responsables de très peu d'effets secondaires et peu coûteux à la production [35-37].

Ce sont les meilleurs immunogènes et sont généralement obtenus par passage successif de l'agent infectieux sur des cultures cellulaires visant à atténuer sa virulence.

Le vaccin est capable de diffuser dans l'organisme et d'induire des réponses dans différentes sites anatomiques. Le risque de retour à la virulence et de transmission d'un

individu à l'autre quand le receveur est immunodéprimé sont les problèmes majeurs de ces vaccins.

### I-2-2-2- Vaccin inactivé

Par définition, ce type de vaccin est incapable de se multiplier chez l'hôte.

L'utilisation de vaccins à agents inactivés évite tout risque de virulence résiduelle et de réversion de virulence permettant une utilisation sure en cours de gestation ou pour la vaccination de sujets à risque tels que les nouveau-nés privés de colostrum ou les immunodéprimés [35],[37].

Son avantage est la diminution du risque d'hypersensibilité ou de réaction allergique Inconvénients :

L'absence de réplication chez l'hôte oblige à pratiquer deux injections de primovaccination à trois à six semaines d'intervalles en vue d'une protection efficace pendant six mois à un an selon les vaccins. Cette protection est donc plus courte que celle obtenue à l'aide de vaccins à agents vivants et ne concerne que l'immunité à médiation humorale. Ainsi, des vaccinations de rappel sont nécessaires pour faire durer l'immunité. [8]

### I-2-2-3- Les antigènes vaccinaux purifiés

Ils peuvent être des protéines responsables d'une activité du pathogène inactivés avant leur administration mais présentant la même immunogénicité. D'autres peuvent s'agir de protéines cibles des anticorps protecteurs. La réponse est de type anticorps.

### I-3- Echec vaccinal

L'efficacité du vaccin peut être compromise par un mauvais stockage s'il s'agit de vaccin à agent vivant, par l'utilisation excessive d'alcool au point d'injection, par l'emploi de produits chimiques pour stériliser la seringue, par un traitement antibiotique de l'animal dans le cas des vaccins antibactériens vivants ou simplement par le non-respect de la voie d'administration recommandée dans l'AMM [38].

De plus, malgré une administration correcte, la vaccination peut échouer si l'animal n'est pas capable de répondre correctement à la vaccination. En effet, la réaction immunitaire est influencée par des facteurs environnementaux et génétiques et, de ce

fait, la gamme de réaction immunitaire obtenue sur un large échantillon d'une population animale suit une distribution [39] normale. Ainsi, la réaction immunitaire est moyenne pour la majorité des animaux, excellente pour une faible part de la population et enfin, elle s'avère insuffisante pour quelques sujets. Il est donc impossible de protéger efficacement l'ensemble d'une population animale par la vaccination, même si la part d'animaux dont la réponse immunitaire est insuffisante varie en fonction du vaccin et de la maladie [38]. Par ailleurs, la réaction immunitaire normale peut être compromise lors de parasitisme important, de malnutrition, d'infection virale, de maladie intercurrente, d'hyperthermie ou de stress (gestation, fatigue, températures extrêmes) ou en présence d'anticorps maternels [40]. Enfin, l'efficacité de la vaccination peut être diminuée si l'animal est déjà en incubation de la maladie ou bien si les antigènes contenus dans le vaccin ne sont pas protecteurs pour la souche concernée [38].

### I-4- Vaccination du chien

La vaccination du chien vise à la protection des animaux contre les maladies infectieuses auxquelles ils peuvent être exposés [41].

Des vaccins sont disponibles contre ces maladies graves et très contagieuses pour lesquelles tous les chiens devraient être vaccinés.

Pour Madagascar, il s'agit de la parvovirose, de la maladie de Carré, de l'hépatite de Rubarth, de la toux de chenil, de la leptospirose et la rage. Enfin, la vaccination contre la rage reste obligatoire et peut être indiquée dans certaines situations [42,43].

### I-4-1- Vaccin contre la parvovirose

Pour le vaccin monovalent, la primovaccination est réalisée en deux injections chez les chiots.

Certains (Merial Primodog, Intervet Novibac) sont spécifiquement dédiées aux chiots pour une vaccination précoce : fortement titré en Antigènes, ils sont utilisables des 5 à 6 semaines d'âges avec un rappel toutes les 2 semaines jusqu'à 3 mois d'âges afin de couvrir au mieux la période critique et d'optimiser la réponse vaccinale [41].

### I-4-2- Vaccin contre la maladie de Carré

Le plus souvent la valence Carrée est associé aux valences de la de la parvovirose, de l'hépatite de Rubarth, de la toux de chenil, de la leptospirose et/ou la rage (Merial DAPPi / DAPPi+R, Pfizer DAPPi, Laprovet DAPPi).

Une immunité protectrice est obtenue 5 jours après l'administration du vaccin par voie sous cutané. [44].

## I-4-3- Vaccin contre l'Hépatite de Rubarth

L'Hépatite de Rubarth est due à un virus appartenant à la Famille des Adenoviridae;

Le vaccin peut être homologue ou hétérologue. Il est associé avec les autres valences à Madagascar.

# I-4-4- Toux de chenil

L'Adenovirus de type 2 (CAV-2) est l'agent responsable de la maladie toux de chenil. Le vaccin peut être associé aux autres valences. (Merial DAPPi / DAPPi+R, Pfizer DAPPi, Laprovet DAPPi).

## I-4-5- Leptospirose

L'agent causal est *Leptospira interrogans*. En France, des vaccins monovalents sont disponibles mais le plus souvent elle est associée avec les 5 valences [41].

### **I-4-6- Rage**

Le vaccin peut être monovalent ou associé aux autres valences. La primovaccination doit se faire à partir 3mois et n'est légalement valable qu'au bout de 3 semaines. Le rappel est annuel. [41].

### I-5- Protocole vaccinale à Madagascar et les vaccins disponibles

# I-5-1- Protocole vaccin à Madagascar

En général, le protocole de vaccin à Madagascar s'effectue en fonction de l'âge:

- 5 semaines : primovaccination contre le parvovirose.
- 7 semaines : rappel de la primovaccination du parvovirose.
- 9 semaines : primovaccination avec le vaccin uni dose qui protège contre les cinq maladies.

- 3 mois : rappel des 5 maladies + rage. Puis le rappel sera tous les ans
- Rage : obligatoire à partir de l'âge de 3mois.

# I-5-2- Vaccin disponible à Madagascar

Les vaccins actuellement disponibles à Madagascar pour la prévention de la Maladie de Carrée, le Parvovirose, le Toux de Chenil, le Leptospirose, l'Hepatite de Rubarth et la Rage.

Le tableau n° I résume les différents vaccins disponibles à Madagascar.

Tableau I: Les vaccins disponibles à Madagascar

Producteurs	Nom Commercial du	Valences associées	Voie
	Vaccin		d'administration
Merial	Primodog®	parvovirus canin	Sous Cutanée
Merial	Eurican®CHLPPi+L	adénovirus canin, parvovirus canin,virus de la maladie de Carré,virus parainfluenza,virus de la leptospirose	Sous Cutanée
	Eurican®CHLPPi+LR)		
Merial	Eurican DHPPIs Itian DHPPIs Itian DHPPIs Itian DHPPIs Itian DHPPIs Itian	adénovirus canin, parvovirus canin, virus de la maladie de Carré, virus parainfluenza, virus de la leptospirose, virus rabique	Sous Cutanée

	<b>17.1</b>	Voie	
Laboratoires	Laboratoires Vaccins Valences associ	valences associees	d'administration
MSD	Nobivac®DHPPi  Nobivac ®DHPPi  Outer	adénovirus canin, parvovirus canin, virus de la maladie de Carré, virus parainfluenza, virus de la leptospirose	Sous Cutanée
Pfizer	Vandende over Consequence over Consequen	adénovirus canin, parvovirus canin, virus de la maladie de Carré, virus parainfluenza, virus de la leptospirose	Sous Cutanée
Laprovet	Vaxipet®DHPPi+L	adénovirus canin, parvovirus canin, virus de la maladie de Carré, virus parainfluenza, virus de la leptospirose	Sous Cutanée
Laprovet	Vaxipet®DHPPi+LR	adénovirus canin, parvovirus canin, virus de la maladie de Carré, virus parainfluenza, virus de la leptospirose	Sous Cutanée

### II- DEUXIEME PARTIE: METHODES ET RESULTATS

### II-1- Méthodes

# II-1-1- Caractéristique du site d'étude

L'étude a été réalisée dans la ville d'Antananarivo. Avec une superficie de 72 km², la commune Urbaine d'Antananarivo est délimitée au Nord par le District d'Antananarivo Avaradrano et par Antananarivo Atsimondrano au Sud et à l'Ouest.

Le nombre de la population dans la commune urbaine d'Antananarivo en 2009 est estimé à 1.500.000 habitants et devrait atteindre 1.800.000 en 2011 [45]

Administrativement, le district d'Antananarivo Renivohitra est composé de 6 Arrondissements, 192 Fokontany dont : [45]

- 44 Fokontany pour le 1<sup>er</sup> Arrodissement
- 24 Fokontany pour le 2eme Arrondissement
- 34 Fokontany pour le 3eme Arrondissement
- 32 Fokontany pour le 4eme Arrondissement
- 27 Fokontany pour le 5eme Arrondissement
- 31 Fokontany pour le 6eme Arrondissement

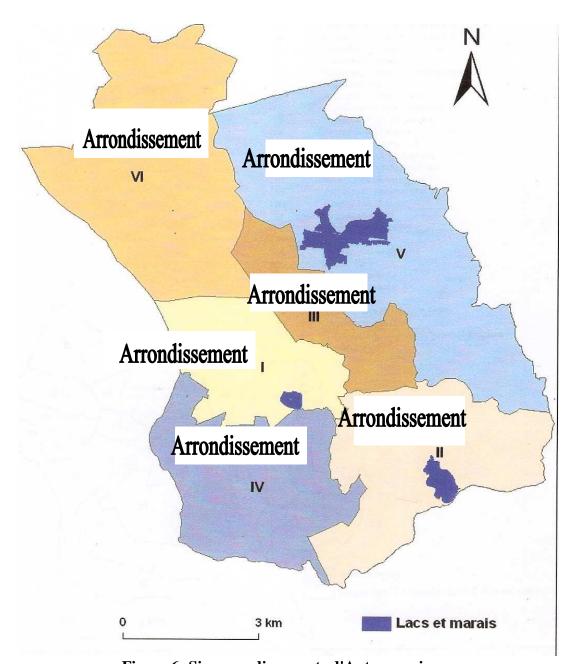


Figure 6: Six arrondissements d'Antananarivo

Source: BDA 2005

- En plus, la population canine dans la ville d'Antananarivo est nombreuse. Et en 2007, elle est estimée à 260.534 chiens.

Le tableau n° III résume l'estimation de la population canine d'Antananarivo en 2007.

Tableau II: Estimation population canine en 2007

Arrondissement	Nombre de
	chiens
Arrondissement I	38 969
FKT	
Arrondissement II	64209
FKT	
Arrondissement III	29 128
FKT	
Arrondissement IV	40 402
FKT	
Arrondissement V	63 176
FKT	
Arrondissement VI	24 650
FKT	
Total	264.530

Source: Maherisoa R. 2007

# II-1-2- Type d'étude

Il s'agit d'une étude transversale descriptive portant sur la description l'état de la vaccination contre la parvovirose canine dans la Commune Urbaine d'Antananarivo, auprès des foyers ayant au moins un chiot de race.

### II-1-3- Période étudiée

La rédaction du protocole a été commencée au mois de juillet 2013. La période d'étude s'étendait du mois d'Août 2014 jusqu'au mois d'Août 2015.

# II-1-4- Population étudiée

La population de l'étude sont les chiots de race âgés de 5 semaines à 12 mois dans les six arrondissements d'Antananarivo. La population source était les propriétaires des chiots.

# II-1-5- Critère d'inclusion et exclusion

II-1-5-1- Chiots

Pour être inclus dans l'étude, le chien de race doit être âgé entre de 5 semaines à 12 mois.

Considérés comme plus sensible à la parvovirose.



Figure 7 : Photo chiots de race

Source : Auteur

#### II-1-5-2- Propriétaires

Les propriétaires ayant au moins un chiot de race de 5 semaines à 12 mois d'âge sont inclus dans cette étude.

#### II-1-5-3- Vaccin

Les chiots qui ont été vaccinés au moins une fois avec la vaccination contre la parvovirose sont aussi inclus dans cette étude.

### II-1-5-4- Non inclusion

Les propriétaires ayant des chiots âgés de moins de 5 semaines et de plus de 12 mois n'ont pas été inclus.

Les chiots de race locale ont aussi été exclus.

#### II-1-6- Mode d'échantillonnage

Il s'agit d'un échantillonnage dirigé. L'enquête a été effectuée d'une manière dirigée vers les foyers ayant un chiot de race.

Le calcul de la taille de l'échantillon était donné par la formule suivante :

$$n = t^2 \times p (1-p) / e^2$$

- n : taille de l'échantillon attendue
- t : niveau de confiance déduit du taux de confiance (traditionnellement 1,96 pour un taux de confiance de 96%).
- p : prévalence de la vaccination contre la parvovirose.

Aucune étude n'a encore été faite sur la vaccination contre cette maladie à Madagascar Pour cette étude, une prévalence de 50% a donc été choisie arbitrairement.

- e : marge d'erreur fixée à 5%.

Ainsi,

 $n = [1.96^2 \text{ X } 0.5 (1-0.5)]/0.05^2$ 

n = 384.16

n = 384 chiots.

Ainsi, pour cette étude, il faut enquêter auprès de 384 individus

Partagé entre les 6 arrondissements d'Antananarivo.

Donc, lors de l'enquête, en tout 64 individus par arrondissement ont été recrutés.

### II-1-7- Variables étudiées

Les variables à étudier étaient :

- Etat de la vaccination des chiots contre la Parvovirose.

Les variables explicatives étaient représentés par :

- Age  $(1.5 \le mois \le 12)$
- Race
- Sexe
- Vaccin

Le tableau n° III résume la classification des chiots en fonction des vaccins qu'ils ont faits.

# Tableau III: Tableau montrant le statut vaccinal adopté pour cette étude

- Tous les chiots ayant reçu un protocole de vaccination complet ont été mis dans le groupe des sujets 1, expliqué par le tableau ci-après,

Туре	Age auquel le chiot a reçu le vaccin	Vaccins
	5 semaines	contre la parvovirose
Groupe 1	7 semaines	contre la parvovirose
	2 mois	Contre la parvovirose, toux de chenil, leptospirose, maladie de carrée, hépatite.
	3 mois	Contre la rage, parvovirose, toux de chenil, leptospirose, maladie de carrée, hépatite.

-Tous les chiots ayant reçu le protocole expliqué par le tableau ci-après ont été placés dans le groupe 2

Туре	Age auquel le chiot a reçu le vaccin	Vaccins
	7 semaines	Contre la parvovirose.
Groupe 2	2 mois	Contre la parvovirose, toux de chenil, leptospirose, maladie de carrée, hépatite
	3 mois	Contre la rage, parvovirose, toux de chenil, leptospirose, maladie de carrée, hépatite.

-Tous les chiots ayant reçu le protocole expliqué par le tableau ci-après ont été placé dans le groupe 3.

Туре	Age auquel le chiot a reçu le vaccin	Vaccins
Groupe 3	2 mois	Contre la parvovirose, toux de chenil, leptospirose, maladie de carrée, hépatite
	3 mois	Contre la rage, parvovirose, toux de chenil, leptospirose, maladie de carrée, hépatite.

- Tous les chiots ayant reçu le protocole expliqué par le tableau ci-après ont été placés dans le groupe 4.

type	Age auquel le chiot a reçu le vaccin	Vaccins
Groupe 4	Age supérieur à 3 mois	Ayant reçu un seul vaccin contre la parvovirose

- Tous les chiots ayant reçu le protocole expliqué par le tableau ci-après ont été placés dans le groupe 5.

Туре	Age auquel le chiot a reçu le vaccin	Vaccins	
Groupe 5	Supérieur à 3mois	Juste vaccin antirabique	

- Tous les chiots ayant reçu le protocole expliqué par le tableau ci-après ont été placé dans le groupe 6.

Туре	Age auquel le chiot a reçu le vaccin	Vaccins
Groupe 6	Tout âge	Pas de vaccin

26

II-1-8- Mode de collecte des données

L'enquête a été effectuée par porte à porte en demandant si les propriétaires ont des

chiots de race.

Si la réponse est positive, une fiche d'enquête a été utilisée (Cf en annexe).

Les paramètres caractérisant l'identité du chiot, la connaissance des propriétaires sur la

parvovirose canine grâce aux questions posées aux propriétaires. Quant aux vaccins, les

données ont été obtenues à partir des carnets de santé et la réponse du propriétaire aussi.

Un chiot n'ayant pas de carnet de vaccination est considéré comme non vacciné.

II-1-9- Mode d'analyse des données

Les données ont été enregistrées puis stockées sous le tableur du Microsoft Office Excel

2007, puis elles ont été traitées et analysées à l'aide d'un logiciel informatique EPI

INFO 7. (Version 7.1.5.0).

Test utilisé : le test Khi-carré

Le test de Khi carré de Pearson a été utilisé, c'est une méthode statistique qui permet de

déterminer si les deux variables observées sur un échantillon sont indépendantes ou non.

Le risque d'erreur est fixé à 5%. À partir d'un tableau de contingence, on cherche à

déterminer pour un facteur donné l'existence d'une inégalité significative entre la

vaccination contre la Parvovirose et la connaissance des propriétaires sur cette maladie

**Principe** 

**Etape 1** : Poser une hypothèse

Soit x et y deux variables relatives dans l'étude avec ses modalités respectives

Hypothèse nulle (Ho): la proportion des modalités de x ne diffère pas suivant la

proportion de y.

Hypothèse alternative (H1): la proportion des modalités de x ne diffère pas suivant la

proportion de y.

Etape 2 : calcul du test chi-carré

Oij : valeurs observées dans la cellule

Aij : valeurs attendues ou théoriques pour la cellule

Li: total des lignes

Ci: total des colonnes

ddl : degré de liberté

n: effectif total

avec la formule :  $\chi^2 = \sum_{i=1}^n \frac{(oij-Aij)^2}{A}$ 

**Etape 3**: interprétation

Но	probabilité	interprétation
Rejet Ho	p calculé< p théories	Différence significative
Non rejet Ho	(0,05)	Pas de différence
	p calculé> p théories	significative
	(0,05)	

# II-1-10- Limite de l'étude

L'étude se basait sur la réponse des propriétaires

Le protocole vaccinal à Madagascar est très variable

# II-1-11- Considération éthiques

Les propriétaires vont recevoir une explication claire au sujet de l'étude. Les formulaires d'enquêtes seront remplis devant les propriétaires.

#### II-2- Résultats

# II-2-1- Population explorée

L'étude a été réalisée sur 384 chiens de moins de 1 an d'âge dans les 6 arrondissements de la commune d'Antananarivo.

### II-2-2- Description de l'échantillon

# II-2-2-1- Selon leur âge

Le tableau montre la fréquence des chiots selon leur âge.

Tableau IV: Tableau de la répartition de la population explorée

Age (mois)	Nbre	Fréquence (%)	IC 95% (%)
2	45	11,7	8,8-15,5
3	59	15,4	11,9-19,6
4	71	18,5	14,8-22,8
5	59	15,4	11,9-19,5
6	61	15,9	12,5-20
7	21	5,5	3,5-8,4
8	16	4,2	2,5-6,8
9	20	5,2	3,3-8,1
10	18	4,7	2,9-7,4
11	8	2,1	0,9-4,3
12	6	1,6	0,6-3,5
Total	384	100,00	

Les chiots âgés de 4 mois ont été le plus souvent rencontrés avec 18,5% de la population d'étude.

II-2-2-2- Selon le sexe

Le tableau V montre la répartition des chiots en fonction de leur sexe

Tableau V: Répartition des chiots selon leur sexe

Sexe	Nbre	Fréquence (%)	IC 95% (%)
Femelle	183	47,7	42,5- 52,7
Male	201	52,3	47,2- 57,4
Total	384	100	

Les 52,3 % des chiots sont des chiots de sexe mâle et les 47,7% sont des chiots femelles.

Le sexe ratio est de 1,09.

II-2-2-3- Selon la race des chiots

Le tableau VI résume la répartition des chiots selon la race.

Tableau VI: Répartition des chiots selon la race

Race	Nbre	Fréquence (%)	IC 95% (%)
Berger Allemand	76	19,8	16- 24,2
Coton/ Papillon	54	14,1	10,8- 18
Dog Allemand	52	13,5	10,3- 17,4
Rottweiller	41	10,7	7,8- 14,3
Amstaff	30	7,8	5,4- 11,1
Malinois	25	6,5	4,3- 9,6
Boerbull	22	5,7	3,7- 8,6
Cane corso	15	3,9	2,2- 6,5
Beauceron	13	3,4	1,8- 5,8
Dogue argentin	12	3,1	1,7- 5,5
Rhodesian R.	9	2,3	1,1-4,5
Doberman	6	1,5	0,6-3,5
Cocker anglais	4	1,04	0,3-2,8
Pékinois	4	1,04	0,3-2,8
Terre neuve	4	1,04	0,3- 2,8

(Suite)	Nbre	Fréquence (%)	IC 95% (%)
Bullmastiff	3	0,8	0,2-2,5
Caniche	3	0,8	0,2-2,5
Mastiff	3	0,8	0,2-2,5
Teckel	3	0,8	0,2-2,5
Braque Allemand	2	0,5	0,1- 2,1
Beagle	1	0,3	0,01- 1,7
Saint bernard	1	0,3	0,01- 1,7
Setter gordon	1	0,3	0,01- 1,7
Total	384	100	

Dix-neuf virgule huit pourcent (19,8 %) des chiots étudiés dans les six arrondissements étaient de race Berger Allemand.

II-2-2-4- Selon leur mode de vie

Le tableau VII montre la répartition en fonction de la mode de vie des chiots.

Tableau VII: Répartition des chiots en fonction de la mode de vie

Mode de vie	Nbre	Fréquence (%)	IC 95% (%)
Extérieur	260	67,7	62,7-72,3
Intérieur	124	32,3	27,7- 37,3
Total	384	100,00%	

Soixante-sept virgule sept pourcent des chiots vivent à l'extérieur et 32,3 % vivent à l'intérieur.

II-2-2-5- Selon la classification vaccinale

La répartition des chiots selon la classification vaccinale se résume dans le tableau cidessous.

Tableau VIII: Répartition des chiots en fonction de la classification vaccinale

Classification vaccinale	Nbre	Fréquence (%)	IC 95% (%)
1	22	5,7	3,7- 8,7
2	88	22,9	18,9- 27,5
3	104	27	22,8- 31,9
4	110	28,7	24,2- 33,5
5	41	10,7	7,9- 14,3
6	19	5	3- 7,8
Total	384	100	

Selon la classification vaccinale, 28,7 % des chiots n'ont reçu qu'un seul vaccin contre la parvovirose.

### II-2-3- Connaissance des propriétaires sur la parvovirose

La figure n°5 décrit la connaissance ou non des propriétaires sur la Parvovirose canine dans les 6 arrondissements d'Antananarivo.

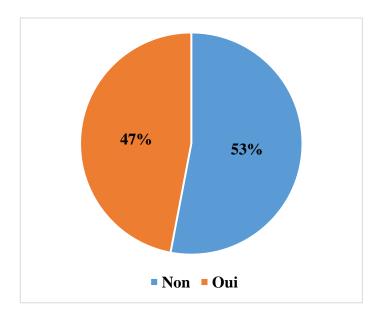


Figure 8: Connaissance de la Parvovirose canine

# Le résultat montre que :

Les 53 % des propriétaires des chiens dans les 6 arrondissements de la Commune d'Antananarivo ne connaissent pas la Parvovirose canine. Seules les 47 % savent cette maladie

# II-2-4- Analyse factorielle

# II-2-4-1- Interrelation entre le mode de vie et la vaccination contre la parvovirose

Le tableau IX montre le mode de vie des chiots selon la vaccination des chiots.

Tableau IX: Corrélation entre le mode de vie et la vaccination contre la Parvovirose.

	Vaco	Vaccination contre la parvovirose									
Mode de vie	N	Von	C	Oui		p					
	Nbre	%	Nbre	%	Total						
Extérieur	25	9,6	235	90,4	260	0.000002					
Intérieur	35	28,2	89	71,8	124	0,000003					
Total	60	15,6	324	84,7	384						

Les 90,4% des chiots qui vivent à l'exterieur ont fait la vaccination contre le parvovirose. Il y a une dépendance statistiquement significative entre ces deux variables (p calculé<0,05)

# II-2-4-2- Interrelation entre la connaissance des propriétaires et la vaccination contre la parvovirose

Le tableau X résume la relation entre la connaissance sur la Parvovirose et la vaccination contre cette maladie

Tableau X : Corrélation entre la vaccination contre la Parvovirose et la connaissance des propriétaires

Vaccination contre la Parvovirose									
Connaissance	N	lon							
Parvovirose	Nbre	%	Nbre	%	Total	p			
Non	37	18	168	89	205				
Oui	23	12,8	156	87,2	179	0,08			
Total	60	15,6	324	84,4	384				

Les 89% des propriétaires qui ignorent la Parvovirose vaccinent leur chiot contre cette maladie. Il n'y a pas une dépendance statistiquement significative entre ces deux variables (p calculé > 0,05).

II-2-4-3- Interrelation entre le sexe des chiots et la vaccination contre la parvovirose

Le tableau XI montre la corrélation entre le sexe et la vaccination contre la Parvovirose canine.

Tableau XI: Corrélation entre la vaccination et le sexe

Vaccination contre la parvovirose											
Sexe	N	Ion	C	Oui	_ Total	n					
	Nbre	%	Nbre	%		p					
F	25	13,7	158	86,3	183						
M	35	17,4	166	82,6	201	0,1					
Total	60	15,6	324	84,4	384						

Les 86,3 % des chiots de sexe femelle ont effectué la vaccination contre la Parvovirose. Il n'y a pas une dépendance statistiquement significative entre ces deux variables (p calculé > 0,05).

II-2-4-4- Interrelation entre le sexe des chiots et la vaccination contre la parvovirose

Tableau XII: Corrélation entre la vaccination et l'age

Vaccination contre la parvovirose										
Ages	N	Ion	(	m . 1						
	Nbre	%	Nbre	%	Total	p				
>3 mois	46	16,4	234	83,6	280					
≤3 mois	14	13,5	90	86,5	104	0,2				
Total	60	15,6	324	84,7	384					

Les 86,5% des chiots agés superieur ou égal à 3 mois ont eu la vaccination contre la Parvovirose. Il n'y a pas une dépendance statistiquement significative entre ces deux variables (p calculé > 0,05).

#### **III- TROISIEME PARTIE: DISCUSSION**

#### III-1- Discussions

#### III-1-1- Choix de la zone d'étude

Par rapport à toutes les communes à Madagascar, la commune d'Antananarivo possède beaucoup de population canine avec un nombre de 260534 chiens en 2007. [46] Il y a les chiens de race, les chiens issus de croisement (chien de race x chien de race commune) et les chiens batards (ou race commune).

Cet élevage canin a connu un développement rapide, [8] [47] surtout les chiens de races, depuis quelques années pour plusieurs raisons (sécurité, par amour, loisir, reproduction, compétition, mode).

#### III-1-2- Echantillonnage

La méthode dirigée est utilisée pour mener l'étude dans les 6 arrondissements. Selon le calcul de la taille de l'échantillon, 384 individus doivent être échantillonnés soit 64 individus pour chaque arrondissement.

Par le fait qu'aucune étude n'a encore été faite pour déterminer la prévalence de la Parvovirose à Madagascar, ainsi, arbitrairement nous allons utiliser pour cette étude une prévalence de 50%.

#### III-1-3- Race des chiens

En 2003, en France, le Berger Allemand est parmi les 20 races les plus représentés avec un nombre de 11727 chiens suivies du Labrador (8740 chiens). Mais cela se bouscule avec le Golden Retriever, l'American Staffordshire Terrier et le Cavalier King Charles depuis une dizaine d'année. [48]

Pour cette étude, c'est la race Berger Allemand qui prédomine avec 19,8% (76/384).

### III-1-4- Kit parvovirose

Une enquête menée auprès d'une clinique vétérinaire à Antananarivo a montré que 80% de chiot présentant une inappétence, vomissement et diarrhée hémorragique était positif à la parvovirose.

Ce diagnostic de certitude a pu être posé grâce à l'utilisation d'un KIT.

#### III-1-5- Connaissance de la Parvovirose

La plupart des propriétaires ne connaissent pas vraiment la Parvovirose, soit 53 % (204/384) des foyers enquêtés dans les 6 arrondissements. Seule 47% des propriétaires de chiens la savent. Jusqu'à maintenant aucune publication n'a montré la connaissance des propriétaires sur la parvovirose canine.

Ce sont les expériences antérieures sur les élevages canins qui vont engendrer la connaissance de la maladie chez les propriétaires sachant qu'ils ont pu observer la gravité de la Parvovirose et discute également cette connaissance aux nouveaux propriétaires qui élèvent de chiens pour la première fois.

Ce qui signifie qu'une sensibilisation sur la connaissance des maladies infectieuses autre que la rage doit être effectuée. Il a été démontré que le parvovirus circule de façon enzootique et aucun continent n'est épargné [7] [9]. Même à Madagascar, la parvovirose canine était apparue vers le début de l'année 1980 à Tananarive et elle était identifiée en 1982 [7].

Les gens connaissent qu'il y a des vaccins à faire, mais cette connaissance se porte surtout sur la vaccination contre la rage soit 82,6% (238/288) (d'après Aina RR., 2013). Ainsi, il est déduit que plusieurs chiots ne vont pas être vaccinés contre la parvovirose vue le résultat sur l'ignorance de la maladie sur cette étude.

En 2000, au Canada, 65% (146/223) des personnes enquêtés ont répondu qu'ils connaissent la Loi sur la vaccination obligatoire des animaux domestiques et 90% connaissent la rage [49].

Beaucoup de propriétaire de chiot ignorent les risques de ne pas vacciner leur chien contre la parvovirose. Les chiens non vaccinés présentent clairement un risque élevé de développer la maladie par rapport à un animal bien vacciné (12,7 fois plus élevé d'après Houston et al.). [50]

A part cette ignorance, ce qui constitue la barrière principale de la vaccination contre la parvovirose est le cout élevé des vaccins.

Ci-après il y a le prix moyen des vaccins à Antananarivo (tableau XIII)

Tableau XIII: Prix du vaccin contre les maladies infectieuses canines

Vaccin	Prix moyen chez les vétérinaires
Contre la parvovirose	25.000 Ar
CHLPPi	40.000 Ar
CHLPPi+R	50.000 Ar

#### Source: l'auteur.

Donc, en moyenne le cout de la vaccination d'un chiot varie de 90 000 Ar à 140 000 Ar selon le protocole de vaccination utilisé.

Une campagne de vaccination contre les maladies infectieuses autres que la rage doit être mise en place face au développement rapide de l'élevage canin à Madagascar.

L'Etat doit sensibiliser la population pour la vaccination des chiens, non seulement contre la rage mais aussi contre les autres maladies infectieuses telles que la parvovirose.

Les vaccinations contre ces maladies infectieuses doivent être obligatoires que ce soit chien de race pure ou pas afin d'éradiquer de manière progressive la maladie.

Les propriétaires et les éleveurs doivent suivre un protocole d'hygiène pour réduire le risque d'infection des chiots.

 Le cout de la vaccination d'un chiot est élevé mais le cout du traitement d'un chiot atteint de la parvovirose est encore plus élevé, ce cout varie de 150 000 Ar à 400 000 Ar selon la durée de l'hospitalisation.

Le pronostic est pourtant toujours réservé dans le cas de la parvovirose.

La parvovirose est présente à Antananarivo et se propage de plus en plus. La vaccination reste la seule prévention efficace contre la parvovirose, il vaut mieux prévenir que guérir.

#### III-1-6- Echec vaccinal contre la parvovirose

L'efficacité du vaccin peut être compromise par un mauvais stockage, l'utilisation excessive d'alcool au point d'injection, par l'emploi de produit pour stériliser la seringue ou seulement par le non-respect de la voie d'administration [51].

De plus, malgré une administration correcte, la vaccination peut échouer si l'animal n'est pas capable de répondre correctement à la vaccination. En effet, la réaction immunitaire est influencée par des facteurs environnementaux et génétiques, de ce fait la gamme de réaction immunitaire obtenue sur un large échantillon d'une population animale suit une distribution normale. Ainsi, la réaction immunitaire est moyenne pour la majorité des animaux, excellente pour une faible part de la population et enfin, elle s'avère insuffisante pour quelques sujets.

Par ailleurs, la réaction immunitaire normale peut être compromise lors de parasitisme important, de malnutrition, d'infection virale, de maladie intercurrent, d'hyperthermie, en présence de stress ou d'anticorps maternel.

Enfin, l'efficacité de la vaccination peut être diminuée si l'animal est déjà en incubation de la maladie ou bien si les antigènes contenu dans le vaccin ne sont pas protecteur pour la souche concernée. [51]

#### III-1-7- Parvovirose

En France, depuis la généralisation systématique de la vaccination, cette maladie est passée d'un stade épizootique à un stade enzootie. Il donc devenu très difficile de se fier à l'épidémiologie de la maladie ou au seul symptôme observée pour diagnostiquer la parvovirose.

A Madagascar, la vaccination n'est pas généralisée. Ainsi la Parvovirose reste encore une épizootie jusqu'à ce jour.

#### III-1-7-1- Prédisposition à la Parvovirose

Les chiots en période critique de transition entre l'immunité passive d'origine colostrale (Anticorps transmis par le premier lait de la mère) et l'immunité active (Anticorps produit par le chiot suite à une injection vaccinale ou un contact avec le virus)

La surpopulation ou rassemblement des chiots, la malnutrition [carence protéique, calorique, vitaminique A, B,E) et les parasitoses digestives concomitantes qui aggravent la sévérité de l'infection. Aucune prédisposition de race ou de sexe toute fois, les chiots de race Rottweiler, Berger Allemand, Amstaff, Dobermann, Siberian Husky sembleraient être plus gravement atteint que les autres. La période de réceptivité est plus précoce chez les chiots de grandes races du fait de la dilution plus rapide des anticorps maternels.

La période d'anticorps d'un chiot dépend donc à la fois du taux d'anticorps de sa mère, de la quantité du colostrum ingéré et de la vitesse de croissance du chiot.

#### III-1-7-2- Pronostic

La mortalité est de 10 à 90% en fonction de la couverture vaccinale. Elle dépend aussi de la reprise de l'appétit en cours d'hospitalisation ou la survie de plus de 4 jours (suivant le début de symptôme) sont donc un bon pronostic.

#### III-1-7-3- Diagnostic différentiel

La Parvovirose ne peut être diagnostiqué sur ses symptômes cliniques ou à l'odeur, il est nécessaire de faire un diagnostic différentiel avec : les autres maladies de de sevrage notamment la coccidiose, la Coronavirose et la Rotavirose, la Campylobacteriose, la Salmonellose.

#### III-1-7-4- Diagnostique de certitude

Il existe plusieurs Kit de la Parvovirose telle que le test WITNESS Parvo Merial et le test SNAP® Parvo.

A Madagascar, le test utilisé pour la diagnostique de la Parvovirose est le test SNAP® Parvo.

Malgré son importance pour aboutir à un diagnostic de certitude, la plupart des Cabinets Vétérinaires n'utilisent pas de ce test du fait de son cout élevé. [52].

#### III-1-8- Analyse factorielle

Dans cette étude, plusieurs variables (âges, sexe, mode vie, connaissance sur la parvovirose) ont été mis en relation avec la vaccination contre la Parvovirose

Seule la relation entre le mode de vie et la vaccination contre la Parvovirose est significative.

Les propriétaires vaccinent beaucoup plus les chiens qui vivent à l'extérieur que ceux vivant à l'intérieur. Les autres variables mis en relation ne sont pas significative.

Le virus de la Parvovirose est un virus très résistant dans le milieu extérieur (jusqu'à 2ans).

Plusieurs facteurs sont à l'origine de la transmission de cette maladie mortelle. Ainsi, peu importe le mode de vie des chiens, la vaccination doit être effectuée pour protéger les chiens de la maladie virale.

#### **CONCLUSION**

A Antananarivo, les propriétaires des chiens de race deviennent de plus en plus nombreux. La plupart de ces propriétaires ne connaissent que le vaccin antirabique. Peu de propriétaires pratiquent la vaccination contre les autres maladies infectieuses (Parvovirose, Maladie de carrée, Hépatite de Rubarth, Toux de chenil, Leptospirose) (9%).

Cette étude nous a permis d'avoir une connaissance de l'état de la vaccination contre la parvovirose à Antananarivo (84,4%).

Avec la propagation exponentielle de la parvovirose, la mise en place d'un protocole vaccinal adéquat est nécessaire.

Les protocoles vaccinaux du sujet 1 et 2, constituent la meilleure protection contre cette maladie.

Mais le taux de vaccination avec ces protocoles n'étant que de 16,1%, il devient important de sensibiliser les propriétaires de l'importance de la vaccination contre la parvovirose avec un protocole adéquat.

### REFERENCES BIBLIOGRAPHIQUES

- 1. Vanessa P. Entre l'homme et le chien [Thèse]. Med Vét Canine : Lyon ; 2002. 99p.
- 2. LeClerc MC. Les chiens utilisés en élevage, Institut de l'élevage, 2004 : 179 -84.
- Caroline L. Vaccination des Carnivores Domestiques en 2008 [thèse]. Med Vét Canine: Paris; 2009. 90p.
- 4. René V. La vaccination chiot et chien. Nantes: Med Vét; 2010.
- Proksch AL, Hartmann K. Diagnostic Tools for Canines Parvovirus Infection.
   Med. 2015 Oct 15; 43(5): 351-7. DOI: 10.15654/TPK-150354.
- 6. Perrine G. La parvvirose; Paris: CEBF; 2012.
- 7. Rajaonarison J, Rakotondramary E. Identification de la Parvovirose Canine Madagascar. Rev Elev Méd Vét. Pays tropical. 1982, 35 (3): 213-5.
- 8. Aina TDR. Statut Vaccinal des Chiens à Propriétaire dans la Commune Urbaine d'Antananarivo [Thèse]. Med Vét Canine : Antananarivo ; 2013.110 p.
- Amandine P. Evolution du Parvovirus Canin et Conséquences sur le Diagnostic et la Prophylaxie Médicale : Etude Bibliographique [Thèse]. Canine : Creteil ; 2010.
   156 p.
- 10. Monnet E. Diagnostique de la Parvovirose Canine [Thèse]. Med Canine : Nancy ; 2001.127p.
- 11. Artois M, Carlo F, Remond M, Blancou J. . Pathologie Infectieuse des Canidés et Félidés des parcs zoologiques. Re Sci Tech Off Int Epiz. 1996; 15(1): 115-24

- 12. Jean-Baptiste D. Actualité Thérapeutiques et Proposition de Facteurs Pronostiques pour la Parvovirose Canine [Thèse]. Canine: Lyon I; 2009. 101p.
- 13. John C. Torrey, Alfred H. RaheJ Med Res. Studies in Canine Distemper. 1913 January; 27(3): 291–364-67.
- 14. Michiru H, Takayuki H, Mitsuyoshi T, Akira H, Yumi U et al. Virologic and Serological Identification of Minutes Virus of Canines (Canine Parvovirus Type 1) from Dogs in Japan. J Clin Microbiol. 2002 Nov; 40(11): 3993–3998. DOI: 10.1128/JCM.40.11.3993-8.2002.
- 15. Nandi S, Manoj K. Canine Parvovirus : Current Perspective. Indian J Virol. 2010 June ; 21(1): 31–44. DOI : 10.1007/s13337-010-0007-y.
- 16. Nandi S, Chidri S, Kumar S, Chauchan RS. Occurrence of Canine Parvovirus Type 2c in The Dogs with Haemorrhagic enteritis in India. Res Vet Sci. 2010 Feb; 88 (1): 169-71. DOI: 10.1016/j.rvsc.2009.05.018.
- 17. Decaro N, Martella V, Desario C, Bellacicco A, Camero M, Manna L, d'Aloja D, Buonavoglia C. First detection of canine parvovirus type 2c in pups with haemorrhagic enteritis in Spain. J Vet Med B. 2006; 53: 468- 72. DOI: 10.1111/j.1439-0450.2006.00974.x.
- 18. Alvaro P. La Parvovirose Canine. Paris: Wanimo SAS; 2000: 1-2
- 19. Cortay G, Durantel P. Encyclopédie pratique de la chasse. De Borée : France, 2006 : 241-5.
- 20. Saint- Alby N, Cahier pratique, Les chiens d'arrêt, Paris : Artemis, 2007 : 80-113.
- 21. Sasias G. Beagle. Paris : Artemis, 2008 : 62-81.

- 22. Appel MJ, Carmichael J. Infectious deseases. Catcott EJ. Canine Medecine, 4ème édition, California : Saunders ; 1979; 1: 18-21.
- 23. Baker R, Lumsden JH. Atlas de cytologie canine et féline, Paris : Masson ; 2001 : 98.
- 24. Grepinet A., Vente et commerce des animaux : ouvrage collectif. France Point Vét. 1995 : 201-2.
- Neuerer FF, Horlacher K, Truyen U, Hartmann K. Comparison of different inhouse test systems to detect parvovirus in faeces of cats. J Feline Med Surg. 2008
  Jul; 10 (3): 247-51. DOI: 10.1016/j.jfms.2007.12.001.
- 26. Abd EM, Beall MJ, Kennedy MM. Detection of Feline Panleukopenia virus using a commercial ELISA for Canine Parvovirus. Ver Ther. 2009 Winter; 10(4):E1-6.
- 27. Eloit M. Cours de virologie DCEV3. Polycopié. Ecole Nationale Vétérinaire d'Alfort. Unité pédagogique de Virologie. 2006, 117p.
- 28. Gaskell RM, Gettinby G, Graham SJ, Skilton D. Veterinary Products Committee working group report on feline and canine vaccination. Vet. Rec. 2002; 150: 126-34.
- 29. Girard A. Vers un allongement des intervalles de rappel de vaccination? Point Vét. 2004; 247: 8-9.
- 30. Gore TC, Lakshmanan N, Duncan KL, Coyne MJ, Lum MA, Sterner FJ. Three-year duration of immunity in dogs following vaccination against canine adenovirus type 1, canine parvovirus, and canine distemper virus. Vet Ther. 2005; 6: 5-14. 77.

- 31. Gore TC, Lakshmanan N, Williams JR, Jirjis FF, Chester ST, Duncan KL et al. Three-year duration of immunity in cats following vaccination against feline rhinotracheitis, feline calicivirus and feline panleukopenia virus. Vet Ther. 2006; 7: 213-22.
- 32. Hogenesch H, Thompson S, Dunham A, Ceddia M, Hayek M. Effect of age on immune parameters and the immune response of dogs to vaccines: a cross-sectional study. Vet Immunol Immunopathol. 2004; 97: 77-85.
- Horzinek MC, Schijns VECJ, Denis M, Desmettre P, Babiuk LA. General description of vaccines. Veterinary vaccinology. Amsterdam: Elsevier science BV. 1997: 131-58.
- 34. Kirrpensteijn J. Feline injection site-associated sarcoma: Is it a reason to critically evaluate our vaccination policies? Vet Microbiol. 2006; 117: 59-65.
- 35. Pearson RC, Dhein CR, Gorham JR. Vaccines and principles of immunization. Vet Clin North Am. Small Anim. Pract.1986; 16: 1205-25.
- Van OJT, Strube W, Babiuk LA, Meloen RH. Categories of products (mechanism of action, advantages/disadvantages). Veterinary vaccinology. Amsterdam: Elsevier science BV; 1997: 257-308.
- 37. Horzinek MC, Schijns VECJ, Denis M, Desmettre P, Babiuk LA. General description of vaccines. Veterinary vaccinology. Amsterdam: Elsevier science BV; 1997: 131-58.
- 38. Tizard IR. The use of vaccines. Veterinary immunology, an introduction. 8th ed. Philadelphia: Saunders Elsevier; 2009: 270-85.
- 39. Legeay Y. Maladie de Rubarth. Encyclopédie vétérinaire, Paris : Editions scientifiques et médicales Elsevier, Médecine générale, 2002; 0700, 5p.

- Gaskell RM, Gettinby G, Graham SJ, Skilton D. Veterinary Products Committee working group report on feline and canine vaccination. Vet Rec. 2002; 150: 126-34.
- 41. Popelin F. Vaccination des Canidés Sauvages en Parc Zoologique. Enquête dans les Parcs Zoologiques Européens [Thèse]. Biodiversité. Creteil .2010, 270 p.
- 42. Maurer S, Trumel C. Choix raisonné des examens complémentaires spécifiques à effectuer lors de la suspicion de la maladie de carré. Rev Med Vet. 2000 ; 151 ; 2 : 157-61.
- 43. Artois M, Carlo F, Remond M, Blancou J. Pathologie Infectieuse des Canidés et Félidés des parcs zoologiques. Rev Sci Tech Off Int Epiz.1996; 15(1): 115-24.
- 44. Chappuis G. Control of canine distemper. Vet Microbiol. 1995; 44(2-4): 351-8.
- 45. Hayzara. Habitat Madagascar: Profil Urbain d'Antananarivo. Cirad ; 2012.
- 46. Ratsitorahina M, Rasambainarivo JH, Raharimanana H, Andriamiarisoa MP, Rakalomanana FA, Richard V. Dog ecology and demography in Antananarivo. Cirad; 2007.
- 47. Navalona R. Chien de Race : entre 200.000 300.000 Ar. Midi ; Madagascar : 2014.
- 48. Mathilde, Jeanne, Christine M. Etat de lieux de l'élevage canin en France [Thèse]. Médecine : Dreux ; 2005. 105 p.
- 49. Goodwinn R, Merkher DH, Hockim J, Ellis E, Roche A. Enquête sur les connaissances, les attitudes et les pratiques des propriétaires de chats et de chiens en ce qui concerne les vaccinations de leurs animaux contre la rage, Ottawa. Carleton, Ontario: RMTC, Juillet 2000; 28; (1): 1-5.

- 50. Houston DM, Ribble CS, Head LL. Risk factors associated with parvovirus enteritis in dogs: 283 cases (1982-1991). J Am Vet Med Assoc. 1996 Feb 15; 208(4):542-6.
- 51. Tizard IR. The use of vaccines. Veterinary Immunology, an introduction. Philadelphia: Saunders Elsevier; 2009: 255-69.
- 52. Dominique GJ, Fréderic B, Alain F, Philippe P, Georges F. Guide des Maladies en Elevage Canin. Paris : Merial ; 2001.

#### **ANNEXES**

# Annexes 1 : La fiche d'enquête.





# FICHE D'ENQUETE THESE SUR

# « ETAT DE LA VACCINATION CONTRE LA PARVOVIROSE CHEZ LES CHIOTS

### DANS LA COMMUNE D'ANTANANARIVO »

PAR : M. FOCK Way Lenne Jeff Rambini	soa	
PROMOTION TIVOKA, DESMV		
Date:		
Noms du propriétaire :		
Adresse:		
Arrondissement:		
Connaissance de la PARVOVIROSE :	OUI 🗀	NON
Nom du chiot :		
Age:		
Race:		
Sexe:		

Mo	Mode de vie :			Extérieur $\square$			□ Intérieur □□					
Stat	ut vaccina	ale :										
1		2		3		4		5		6		

Observation:

# Annexes 2 : Tableau récapitulatif des protocoles vaccinaux des chiots.

# TABLEAU RECAPITULATIF DU PROTOCOLE DE VACCINATION D'UN CHIEN

Ages						
	5 semaines	7 semaines	2mois	3 mois	Supérieur à 3 mois	Rappels
Protocole A	P	P	CHPPi + L	CHPPi+LR		Rappels du CHPPi + LR une fois tous les ans
Protocole B		Р	CHPPi + L	CHPPi+LR		Rappels du CHPPi + LR une fois tous les ans
Protocole C			CHPPi + L	CHPPi+LR		Rappels du CHPPi + LR une fois tous les ans
Protocole D				CHPPi+LR	CHPPi + L (1 mois après)	Rappels du CHPPi + LR une fois tous les ans
Protocole E					CHPPi+LR  Et rappel du  CHLPPi+L, 1  mois après	Rappels du CHPPi + LR une fois tous les ans

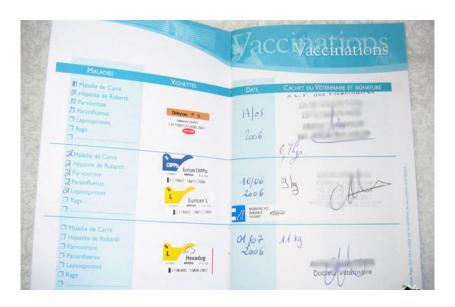
# **P** = Vaccin contre la parvovirose

**CHPPi+L** = Vaccin contre la maladie de carrée, Hépatite de Rubarth, parvovirose, Parainfluenza et la leptospirose.

**CHPPi+LR** = Vaccin contre la maladie de carrée, Hépatite de Rubarth, parvovirose, Parainfluenza, la leptospirose et la rage.

Source : Mérial

Annexes 3: Photo d'un carnet de vaccination.





Source: L'auteur

# Annexes 4 : Fiche technique du test SNAP® parvo.



# **Avantages**

- Détection précoce pour un traitement opportun
- Résultats en 8 minutes aux côtés des animaux de compagnie
- 5 tests par coffret
- Stockage à température ambiante

# Sensibilité et spécificité du Test SNAP® Parvo

	Taille du prélèvement Trousse Parvo / Référence					Sensibilité et spécificité relatives		
Test de comparaison		<b>-/</b> +	+/ <b>-</b>	-/-		• •	Limite de confiance à 95 %	Statistique Kappa
Hémagglutination	48	0	0	25	73	Excréments	Sen., 100% (95% LC 94%-100%) Spéc., 100% (95% LC 89%- 100%)	1,0
Sonde	126	0	2	103	231	Excréments	Sen., 100% (95% LC 94%–100%) Spéc., 100% (95% LC 89%– 100%)	0,98

LC=Limites de confiance

### Mode d'emploi

# Le test SNAP Parvo est facile d'emploi :



#### 1.

Enduire l'écouvillon et le replacer à l'intérieur du tube. Plier le réservoir et libérer le conjugué.



#### 2.

Presser et relâcher le réservoir 3 fois pour mélanger échantillon et conjugué.



### **3.**

Presser le réservoir afin de déposer 5 gouttes dans le puits échantillon.



#### Témoin de l'échantillon bleu = positif

Toute apparition de coloration dans le témoin de l'échantillon indique un résultat positif. (Le Test SNAP cPL est la seule exception parce qu'il fournit des résultats comparatifs)

4. 5.

Dès l'apparition d'une coloration Lire les résultats 8 dans le cercle d'activation, appuyer **minutes** après pour activer le SNAP. Vous l'activation du test. entendez alors distinctement un petit bruit sec (« snap » en anglais).

Interprétation des résultats du test



**Résultat** positif

La pastille de prélèvement qui est de couleur plus foncée que celle du témoin positif indique un résultat positif et la présence d'antigène du parvovirus dans l'échantillon.

Résultat négatif

L'apparition de la couleur uniquement dans le témoin positif indique un résultat négatif.

- Pastille de contrôle négatif (mesure de protection contre les faux positifs)—
  Si la couleur de la pastille de contrôle négatif est égale à la couleur de la pastille de prélèvement ou plus foncée, le résultat n'est pas valide et le test doit être refait.
- Aucune couleur n'apparaît—si la couleur n'apparaît pas dans le témoin positif, répéter le test.
- Fond—Si un échantillon réussit à traverser le cercle d'activation, il est possible qu'une couleur de fond apparaisse. Toutefois, si le fond coloré obscurcit le résultat, refaire le test.

Source: Laboratoire: IDEXX





#### MINISTERE DE L'ELEVAGE

SECRETARIAT GENERAL

DIRECTION GENERALE DE L'ELEVAGE

DIRECTION DES SERVICES VETERINAIRES

### DOCUMENT A FOURNIR POUR L'OBTENTION D'UNE AUTORISATION SANITAIRE D'IMPORTATION DE CHIENS ET CHATS

#### Pour un chien / chat:

- demande sur papier libre selon modèle ci-dessous
- photocopie du carnet d'identité de l'animal, photocopie du carnet de vaccination en cours de validité avec les vignettes bien lisibles
- Photocopie du résultat d'analyse sérologique de la rage pour les chiens et chats ayant séjournés ou en transit à Madagascar. (titrage d'anticorps)

# MODELE DE DEMANDE D'IMPORTATION DE CHIENS ET CHATS SUR LE TERRITOIRE MALGACHE

Nom, adresse et téléphone du demandeur

Antananarivo le,

Monsieur Le Directeur des Services Vétérinaires

Objet: Demande d'autorisation d'importation de ...... (Chien / chat)

Monsieur Le Directeur.

J'ai l'honneur de vous demander de bien vouloir me délivrer une autorisation d'importation de ... (chien/chat)...... qui viendra de ..... (Pays de provenance).......

Voici les renseignements le concernant :

Nom:

Race:

Sexe:

Age (date de naissance):

Dépôt de dossier : 10 jours à l'avance.

Pour toute autre information, veuillez vous adresser au secrétariat du SSA, porte 09 ou contacter le téléphone (261) 20 24 636 38.

Numéro d'identification (tatouage ou micro puce) :

Pays d'origine : Date d'arrivée :

Aéroport de débarquement :

Je joins à la présente les photocopies nécessaires des papiers de l'animal.

Dans l'attente d'une suite favorable à ma demande, je vous prie d'agréer, Monsieur Le Directeur mes remerciements anticipés.

Signature

#### **VELIRANO**

- « Eto anatrehan'i Zanahary, eto anoloan'ireo mpikambana ao amin'ny Holafitra Nationalin'ny Dokotera Veterinaire Malagasy sy ireo mpampianatra ahy, mianina aho fa hitandro lalandava ary hatraiza hatraiza ny haja amam-boninahitry ny Dokotera Veterinera sy ny asa. Noho izany dia manome toky ary mianiana aho fa:
- a. Hanatanteraka ny asako eo ambany fifehezan'ny fitsipika misy ary hanaja hatrany ny rariny sy ny hitsiny ;
- b. Tsy hivadi-belirano amin'ny lalàn'ny voninahitra, ny fahamendrehana, ny fanajanany rariny sy ny fitsi-pitondran-tena eo am-panatanterahana ny asa maha Dokotera Veterinera.
- c. Hanaja ireo nampianatra ahy, ny fitsipiky ny hai-kanto. Hampiseho ny sitraka sy ny fankatelemana amin'izy ireo ka tsy hivaona amin'ny soa nampianarin'izy ireo ahy ;
- d. Hanaja ny ain'ny biby, hijoro ho toa ny andry hiankinan'ny fiarovana ny fahasalaman'izy ireo sy ho fanatsarana ny fiainany ary hikatsaka ny fivoaran'ny fahasalaman'ny olombelona sy ny toe-piainany;
- e. Hitazona hoahy samirery ny tsiambaratelon'ny asako;
- f. Hiasa ho an'ny fiarovana ny tontolo iainana sy hiezaka ho an'ny fisian'ny fiainana mirindra ho an'ny zavamanan'aina rehetra ary hikatsaka ny fanatanterahana ny fisian'ny rehetra ilaina eo amin'ny fiaraha-monina tsy misy raoraon'olombelona sy ny biby ;
- g. Hiezaka ahafehy ireo fahalalana vaovao sy hai-tao momba ny fitsaboana biby ary hampita izany hoan'ny hafa ao anatin'ny fitandroana ny fifanakalozana amin'ny hairaha mifandray amin'izany mba hitondra fivoarana ho azy;
- h. Na oviana na oviana na oviana aho tsy hanaiky hampiasa ny fahalalako sy ny toerana misy ahy hitondra ho any amin'ny fahalovana sy hitarika fihetsika tsy mendrika. Ho toavin'ny mpiara-belona amiko anie aho raha mahatanterak'izany velirano nataoko. Ho rakotry ny henatra sy horabirabian'ireo mpiray asa amiko kosa raha mivadika amin'izany.

### PERMIS D'IMPRIMER

# LU ET APPROUVE

Le Directeur de Thèse,

Sign'e: Professeur~RASAMBAINARIVO Jhon~Henri

VU ET PERMIS D'IMPRIMER

Le Doyen de la Faculté de Médecine d'Antananarivo,

Signé : Professeur ANDRIAMANARIVO Mamy Lalatiana

Name and first name: FOCK Way Lenne Jeff Rambinisoa

Thesis title : STATE OF PARVOVIVIRUS VACCINATION OF PUPPIES

IN ANTANANARIVO.

**Headling** : Canine

Number of pages : 45 Number of annexes : 5

Number of tables : 13 Number of references bibliographicals : 52

Number of figures : 8

**ABSTRACT** 

Introduction: The parvovirus is one of the leading causes of death of dog breeds in

Madagascar. Most owners do not vaccinate their dogs properly.

Methods: A descriptive cross-sectional study was conducted in six districts of the

Urban Commune of Antananarivo from August 2014 to August 2015. For this, 354

puppies were studied. The results were stored in Microsoft Office Excel 2013 and then

processed and analyzed using Epi Info 7 (Version 7.1.5.0).

Results: 84.4% of puppies have been vaccinated against parvovirus, but it included

incorrect vaccination protocols. Of these, only 16.1% are vaccinated properly.

**Conclusion**: The implementation of this study reveals the importance of awareness and

information of dog breed owners on parvovirus.

But above all the importance of vaccination of puppies with an adequate protocol.

**Keywords:** Age, breed, puppy, parvovirus, protocol, vaccination, vaccine

**Director of thesis**: Professor RASAMBAINARIVO Jhon Henri

**Reporter of thesis**: Professor RASAMBAINARIVO Jhon Henri

**Author's address**: AV3E Mandrosoa Ilafy Antananarivo (101).

**Nom et prénoms**: FOCK Way Lenne Jeff Rambinisoa

Titre de la thèse : ETAT DE LA VACCINATION CONTRE LA PARVOVIROSE

CHEZ LES CHIOTS DE LA COMMUNE URBAINE

D'ANTANANARIVO.

**Rubrique** : Canine

Nombre de pages : 45 Nombre d'annexe : 5

Nombre de tableau : 13 Nombre de références bibliographiques : 52

Nombre de figure : 8

**RESUME** 

**Introduction :** La parvovirose est l'une des causes principales de mortalité des chiens de races à Madagascar. La plupart des propriétaires ne vaccinent pas correctement leurs chiens.

**Méthodes :** Une étude transversale descriptive a été menée dans les six arrondissements de la Commune Urbaine d'Antananarivo d'Août 2014 à Août 2015. Pour cela, 354 chiots ont été étudiés. Les résultats ont été stockés sous Microsoft office Excel 2013 puis traités et analysés à l'aide de logiciel Epi info 7 (version 7.1.5.0).

**Résultats :** Les 84,4% des chiots ont été vacciné contre la parvovirose, mais cela inclus des protocoles de vaccination incorrecte. Parmi eux, seule 16,1 % sont vaccinés correctement.

**Conclusion :** la réalisation de cette étude révèle l'importance de la sensibilisation et information des propriétaires de chien de race sur la parvovirose.

Mais surtout montre l'importance de la vaccination d'un chiot avec un protocole adéquat.

**Mots clés:** Age, chiot, parvovirose, protocole, race, vaccin, vaccination.

Professeur RASAMBAINARIVO Jhon Henri
 Rapporteur de thèse : Professeur RASAMBAINARIVO Jhon Henri
 Adresse de l'auteur : AV3E Mandrosoa Ilafy Antananarivo (101).