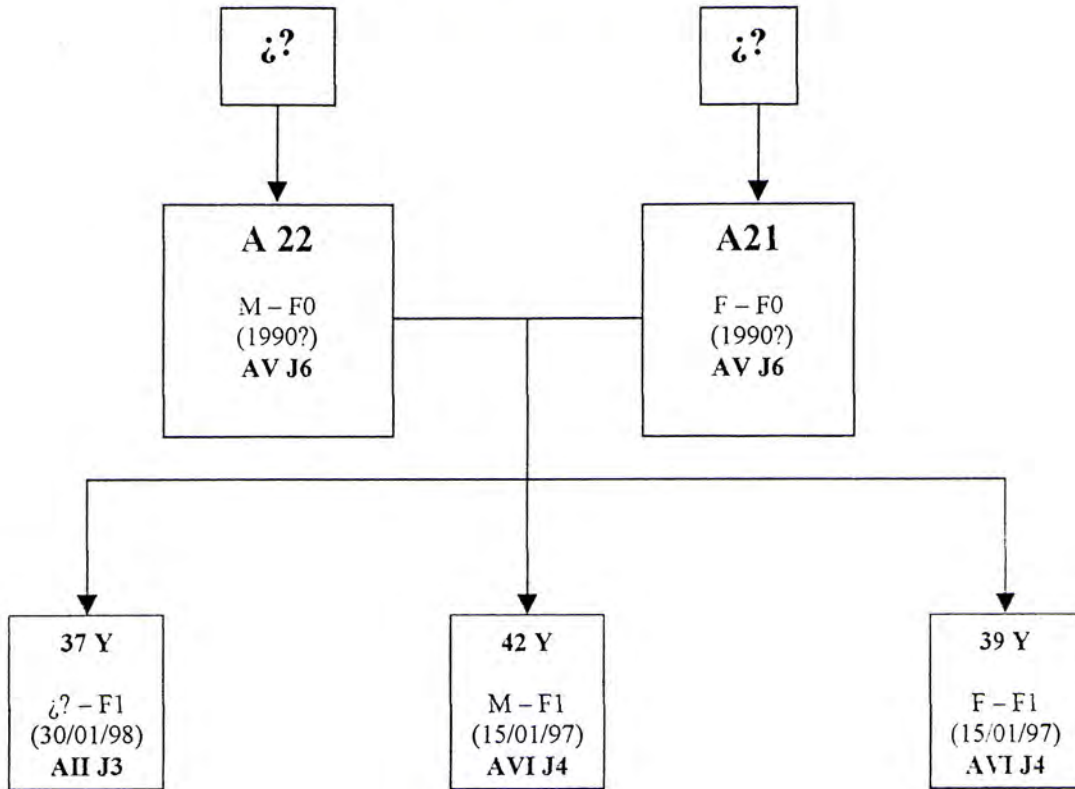
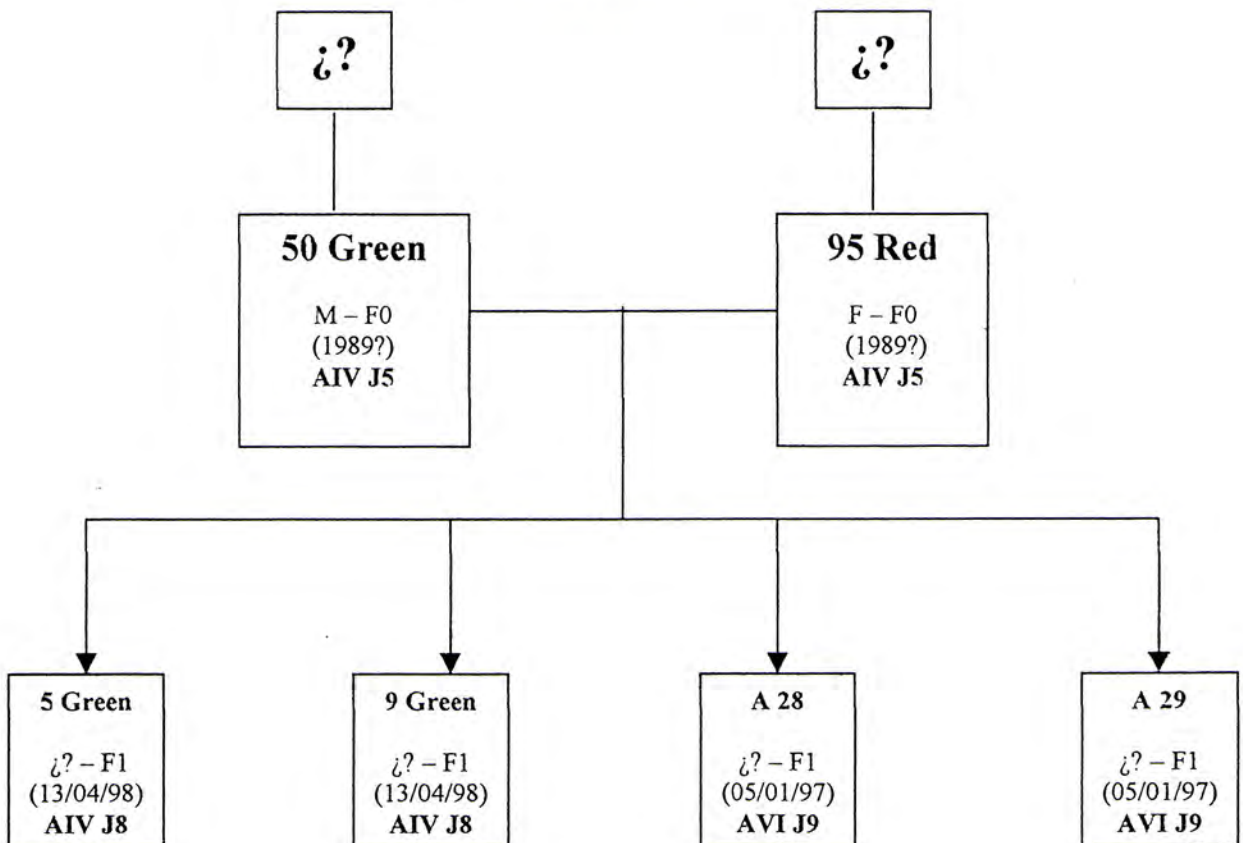


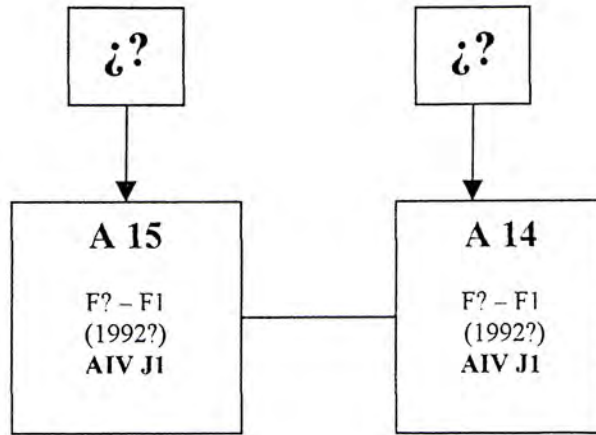
**Linea No. 3**



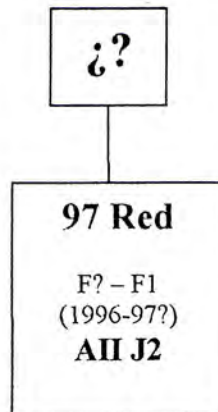
**Linea No. 4**



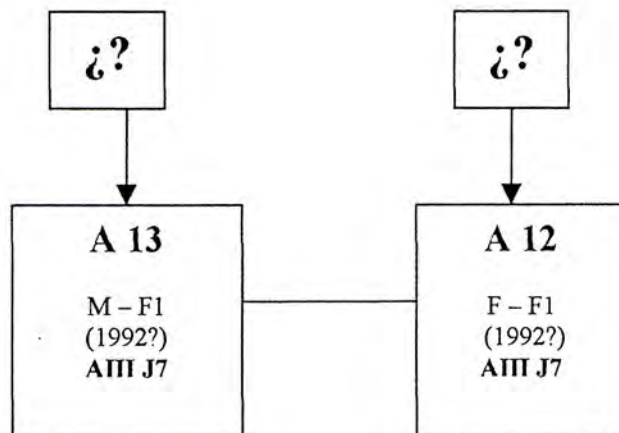
**Linea No 5**



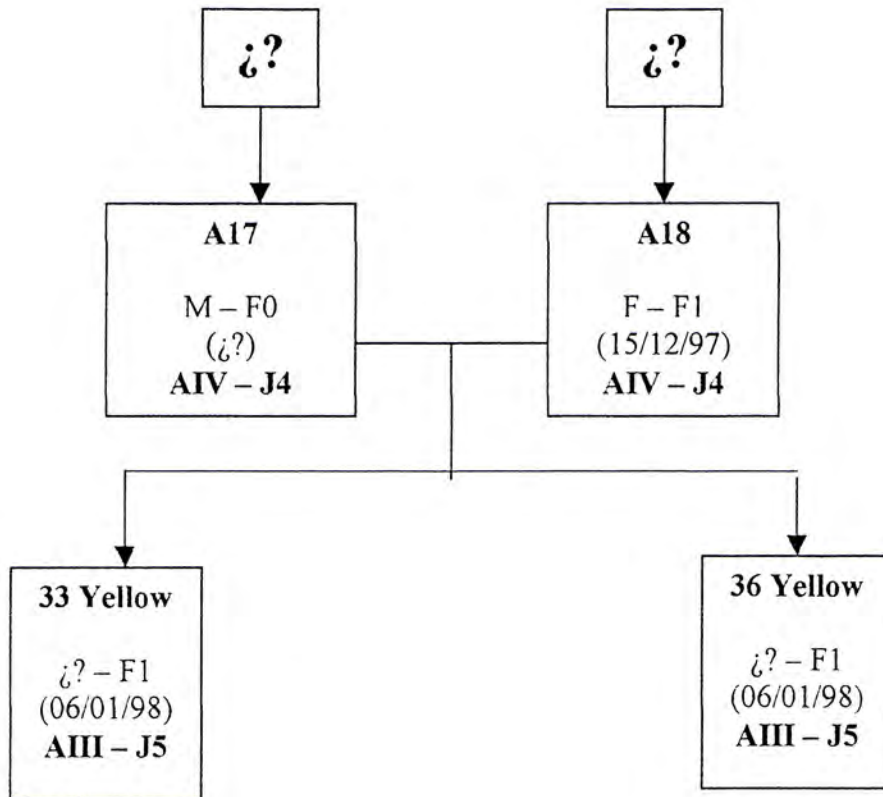
**Linea No. 6**



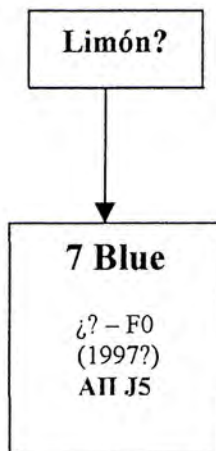
**Linea No. 7**



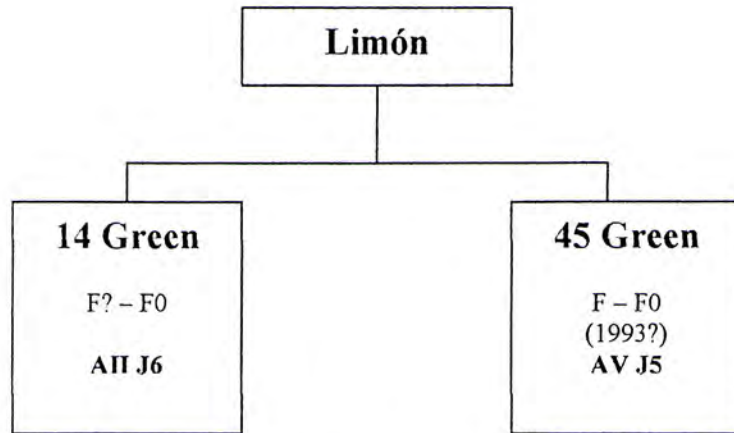
**Linea No. 8**



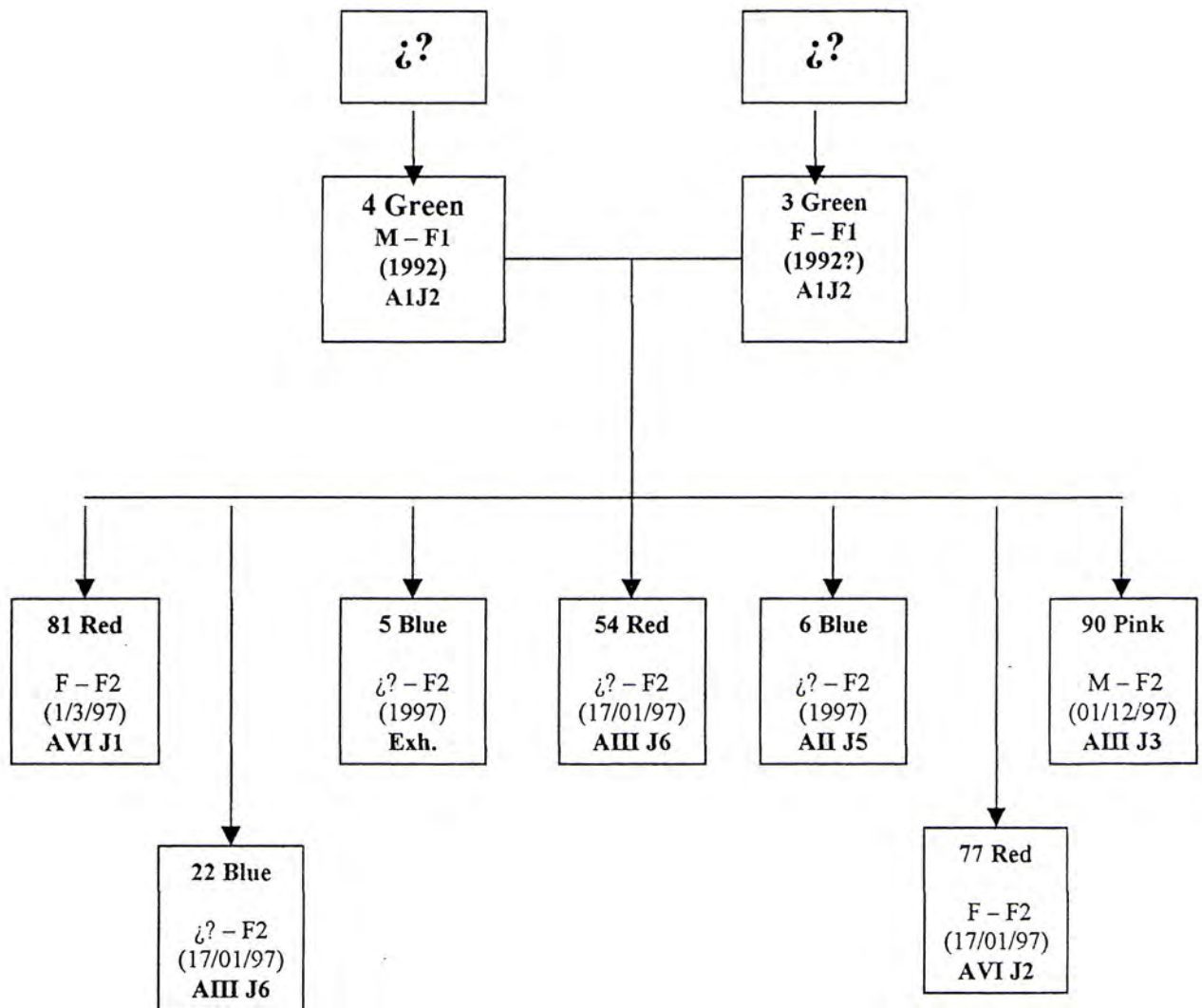
**Linea No. 9**



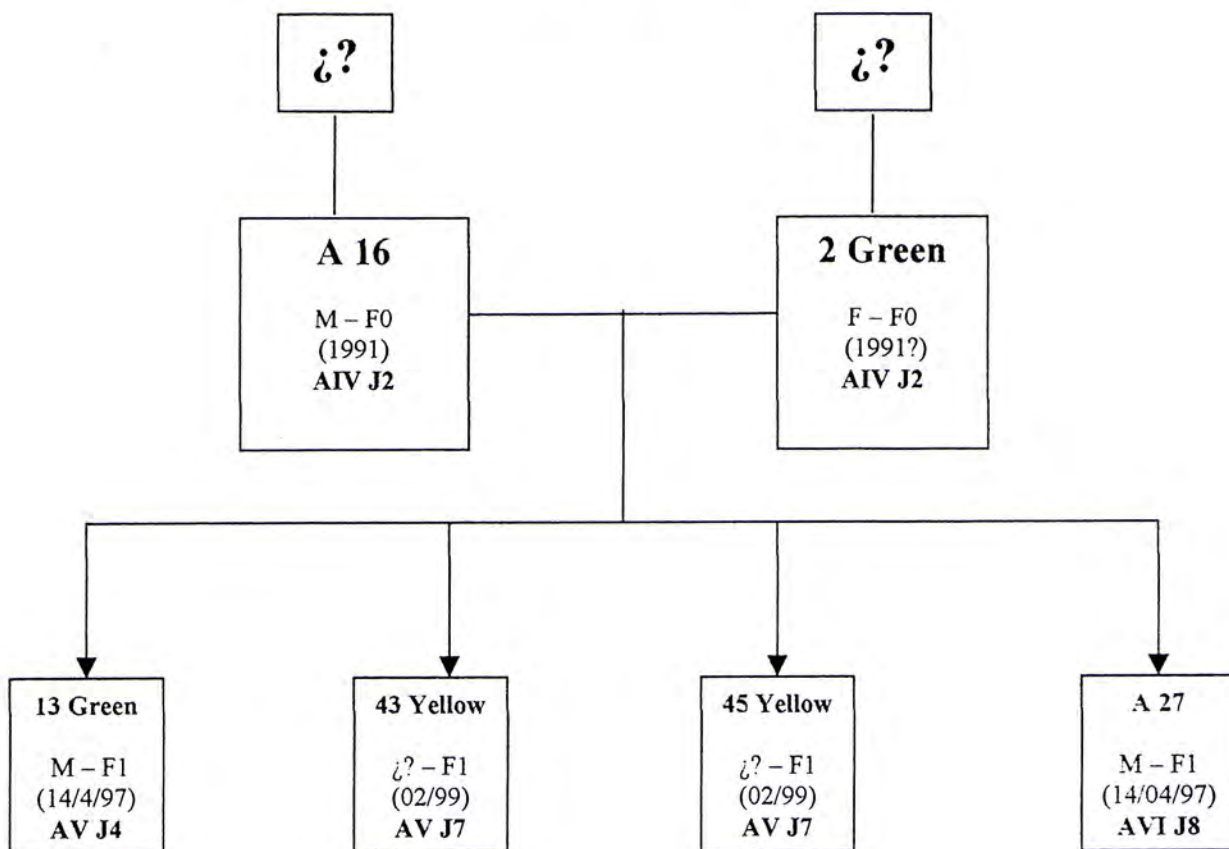
**Línea No. 10**



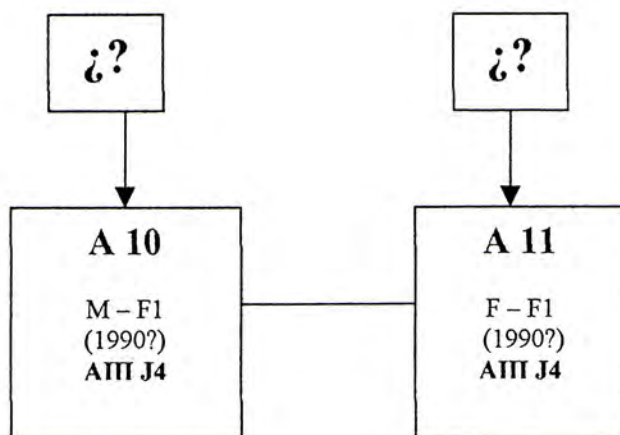
**Línea No. 11**



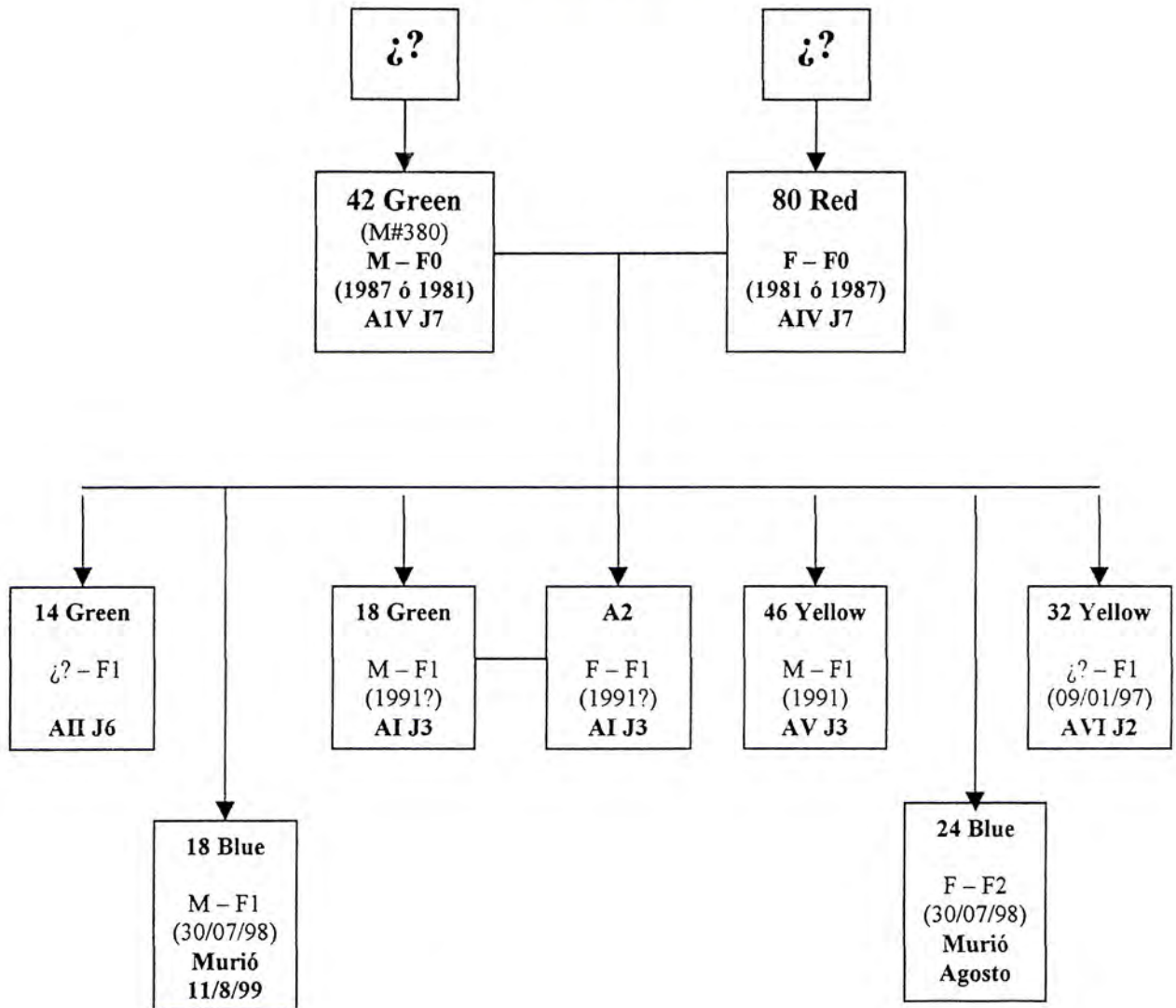
Línea No 12



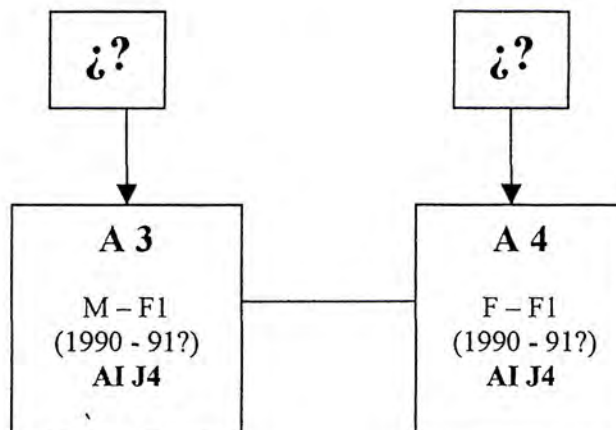
Línea No13



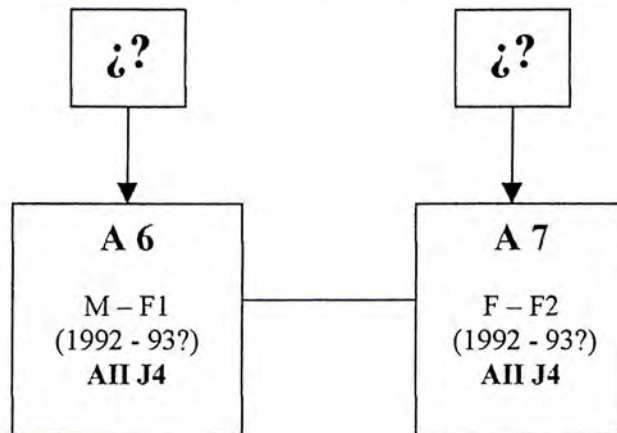
## Línea No14



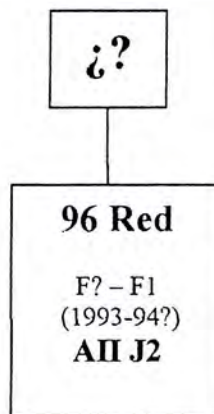
## Línea No15



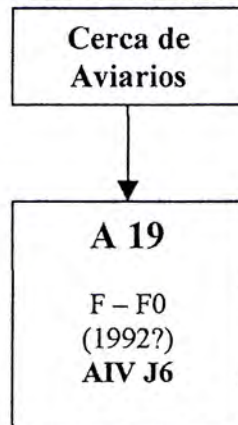
### Línea No16



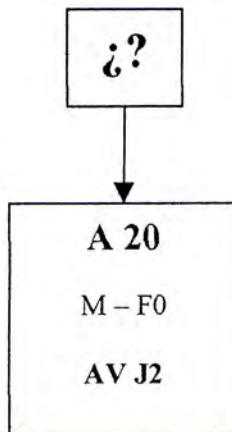
### Línea No 17



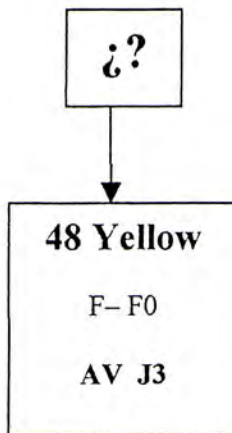
### Línea No18



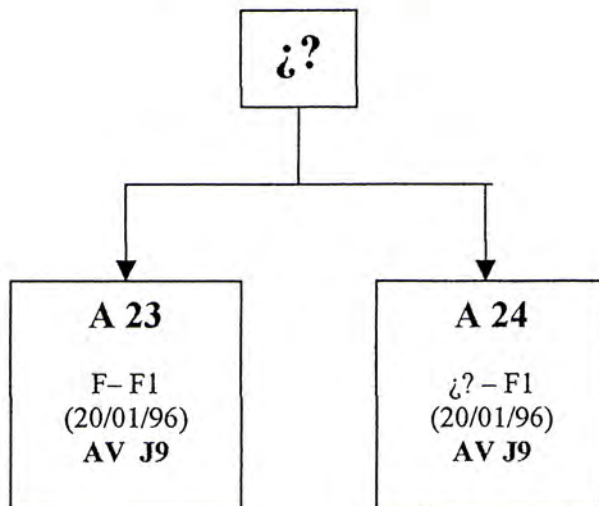
**Línea No19**



**Línea No20**

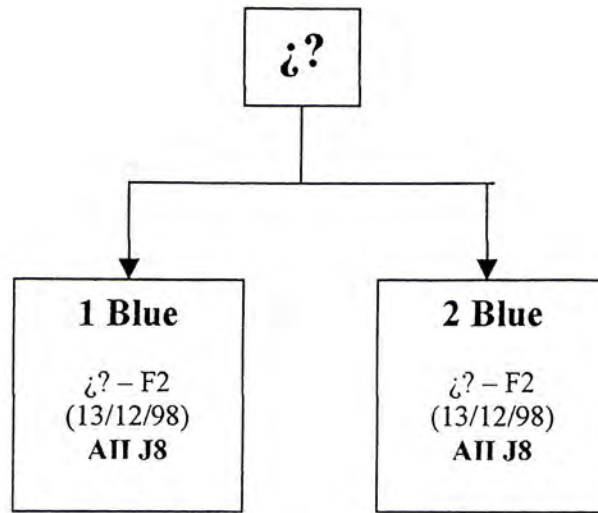


**Línea No21**

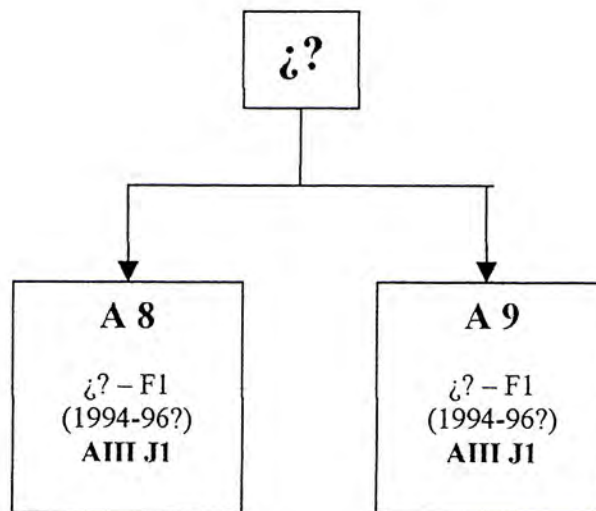




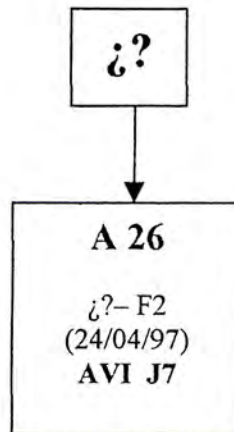
### Línea No23



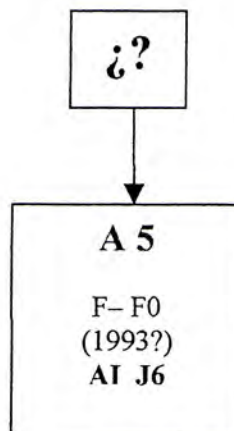
### Línea No24



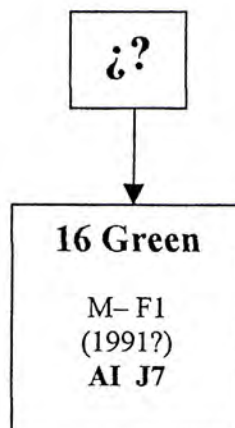
**Línea No25**



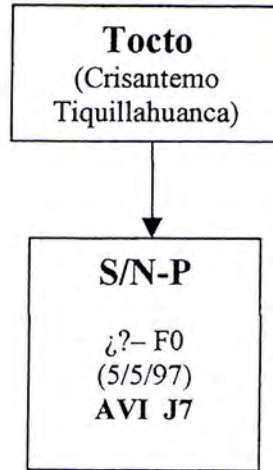
**Línea No26**



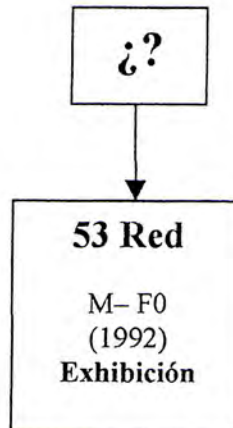
**Línea No27**



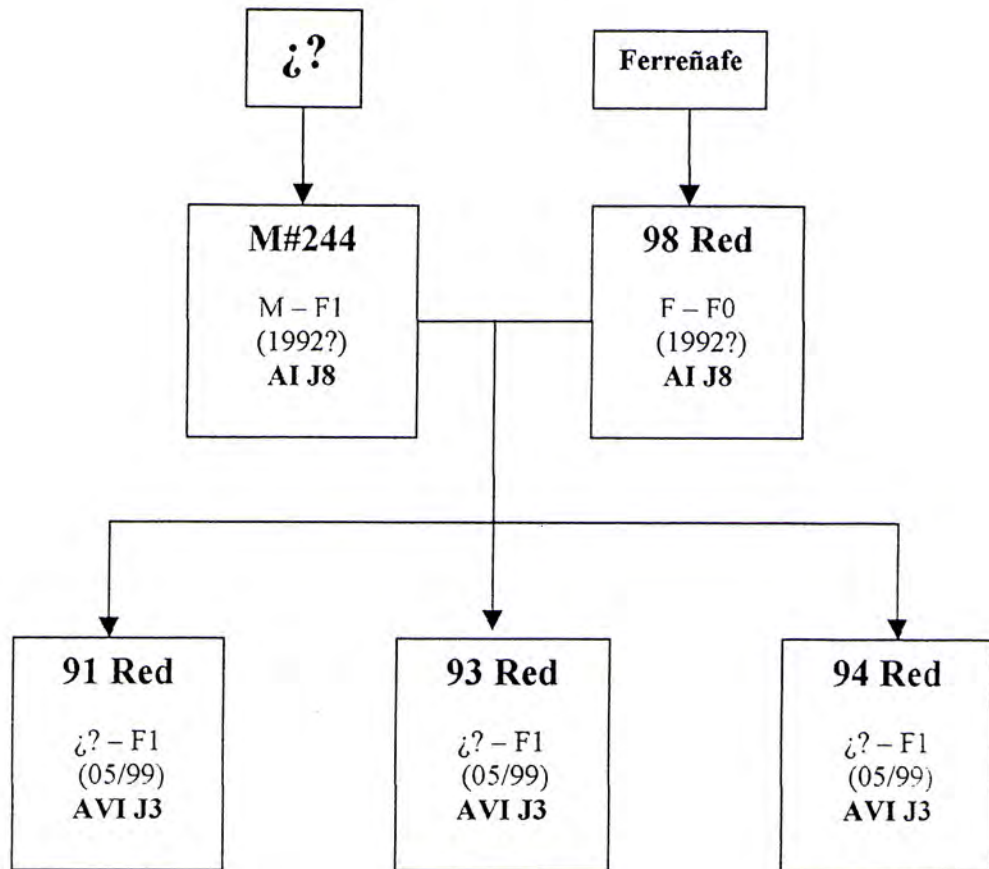
## Línea No28



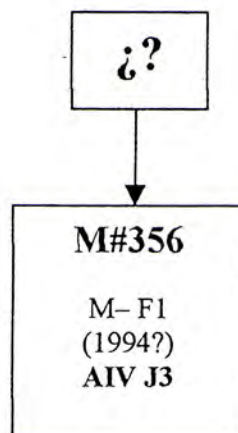
## Línea No29



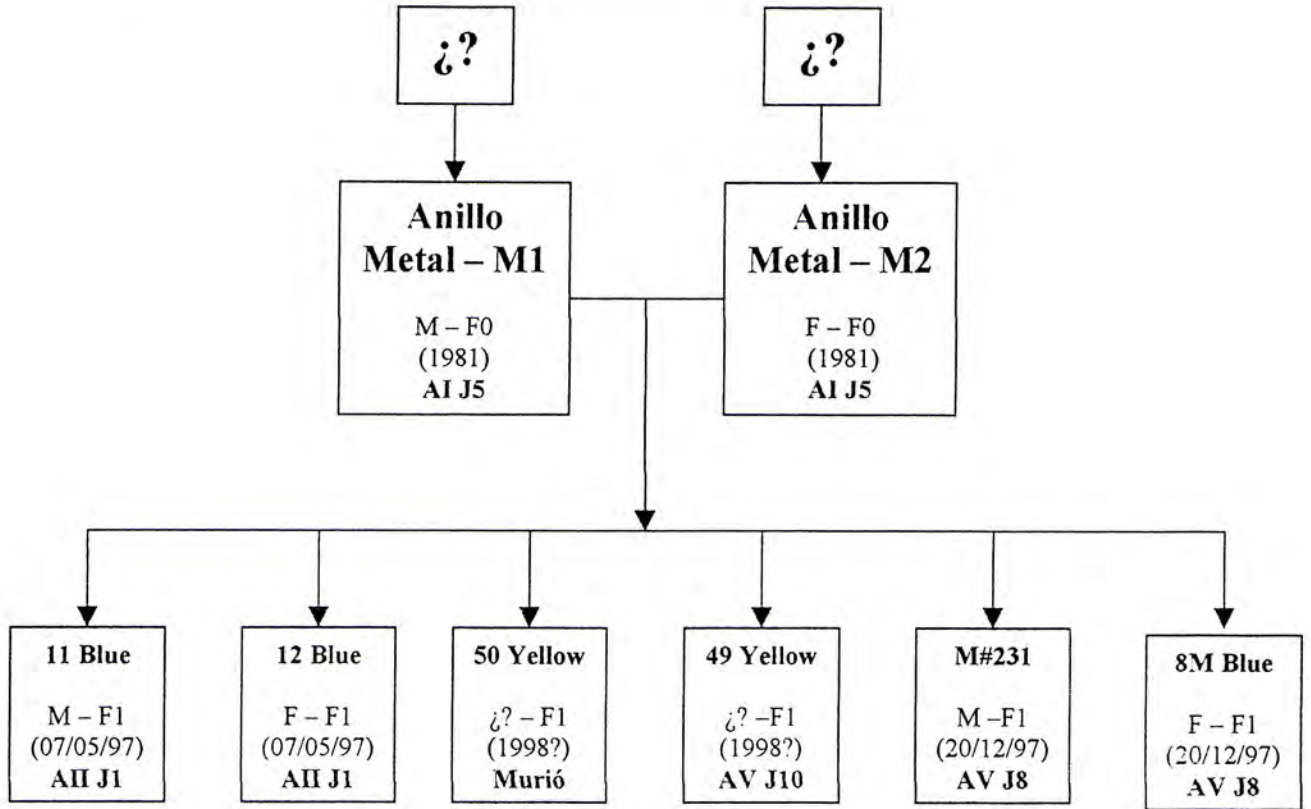
### Línea No 30



### Línea No31



Línea No32



## **DISCUSIÓN**

Las líneas de sangre presentadas han sido reconstruidas en base a una minuciosa recopilación de toda la información disponible en informes antiguos, libretas de campo, encuestas a los trabajadores más antiguos del Zoocriadero, entre otros.

La informalidad y falta de organización en la información producida durante el período 1990-98, y una total ausencia de registros de años anteriores han impedido contar con datos reales y confiables de la población de Pavas aliblancas del Zoocriadero "Bárbara D'Achille". En muchos casos los datos relacionados a nacimientos, padres, generaciones y otros, **no coincide, cambia y hasta se contradice.**

La pérdida de la información básica referente a las Pavas aliblancas del Zoocriadero se ha debido a las siguientes razones:

- Falta de organización y de registros fidedignos de las pavas, particularmente relacionados con fechas de nacimientos, padres y generaciones.
- Falta de precisión en los registros encontrados.
- Pérdida de informes que no han sido dejados en la institución al culminar el período del técnico anterior.

**A estos problemas se suma una total falta de ética en el manejo de las aves por parte del Sr. Díaz Montes (ExJefe del Zoocriadero "Bárbara D'Achille"). Se tiene información proporcionada por los trabajadores del Zoocriadero que el Sr. Díaz Montes no ha reportado la muerte de 06 individuos de Pavas aliblancas (*Penelope albipennis*). Al ocurrir el deceso de éstas pavas fueron enterradas sin haberse efectuado las necropsias respectivas. A fin de suplir dichas muertes estos individuos fueron reemplazados por pichones y/o juveniles comprados del estado silvestre. Dado que no resultaba fácil conseguir individuos de edades similares o en las épocas de las muertes, los individuos de reemplazo eran ingresados al Zoocriadero unos meses después. De allí surgen las confusiones en fechas y contradicciones en los datos provenientes por un lado de sus informes técnicos, y por otro de los registros, libretas de campo y testimonios de los trabajadores.**

Entre los datos que presentan mayor confusión se encuentran las fechas de nacimiento de 28 individuos entre el 27 de Diciembre de 1997 y el 13 de Abril de 1998.

Para efectos de manejo actual de la información se considera que la presente reconstrucción del grado de parentesco de los individuos del Zoocriadero constituye un estimado con un 70 % de aproximación a la información real, siendo los datos relacionados a individuos nacidos dentro de los dos últimos años los más confiables. Esta constituye la única fuente de información actual que se tiene, por lo tanto será usada para las acciones de manejo que se desarrollen en el Zoocriadero tomándose las precauciones del caso. Para nacimientos y obtenciones habidas posteriores a Junio de 1999 la información se encuentra en fichas técnicas de cada individuo.



ASOCIACION  
CRACIDAE PERU

*ASOCIACION CRACIDAE PERU*  
*FUNDACION BACKUS PRO-FAUNA EN VIAS DE EXTINCION*

**Tratamientos Sanitarios de  
Pavas aliblancas (*Penelope albipennis*)  
Para el Desarrollo del  
Programa de Reintroducción**

**Chiclayo, 2000**

Torres Paz N° 708 - Chiclayo - Perú  
Telf. 74-224952 - Telefax: 74-236665

*ASOCIACION CRACIDAE PERU  
FUNDACION BACKUS PRO-FAUNA EN VIAS DE EXTINCION  
COMUNIDAD CAMPESINA SANTA CATALINA DE CHONGOYAPE*

**TRATAMIENTOS SANITARIOS Y  
MANEJO DEL HABITAT PARA LA ETAPA DE  
PRE-INTRODUCCION DE PAVAS ALIBLANCAS  
(*Penelope albipennis*) EN LA COMUNIDAD DE  
SANTA CATALINA DE CHONGOYAPE**

*Lucila Pautrat  
Fernando Angulo  
José Carlos Leiva*

**METODOS A UTILIZAR EN EL CONTROL DE  
PREDADORES**

Partiendo del hecho de que las Pavas aliblancas (*Penelope albipennis*) a reintroducir han sido reproducidas en cautiverio y pertenecen a generaciones F1 y F2, su habilidad para defenderse de los predadores naturales no ha sido del todo desarrollada. Es por ello que los individuos a reintroducir **recibirán un intenso entrenamiento para identificar y reaccionar de manera rápida y eficiente al ataque de las principales especies identificadas como predadores naturales de individuos juveniles y adultos**. Dicho entrenamiento se llevará a cabo en la Jaula de Semicautiverio, en la cual permanecerán de tres a cuatro meses.

Para ello se harán uso de señuelos y aves rapaces vivas entrenadas para Cetrería y con un tutor especializado. Las aves rapaces de diferentes especies, tamaños y edades se harán volar sobre las jaulas tanto en el Zoocriadero como en la Jaula de semicautiverio, obligando de esta manera a las pavas a practicar vuelos verticales en descenso y desarrollar sus estrategias naturales de escondite entre el follaje, así como caminar en el suelo como lo hacen los individuos silvestres. Dado que las Pavas aliblancas aún no han perdido esta habilidad y temor a los predadores naturales se espera que el entrenamiento active sus mecanismos de auto-defensa, vigilancia permanente y cantos de alarmas, abandonando un eventual comportamiento de seguridad que pudieran haber adquirido en cautiverio. Adicionalmente se están llevando a cabo estudios de comportamiento de las Pavas aliblancas en cautiverio habiéndose observado que en general éstas responden de manera satisfactoria y oportuna a la presencia de individuos extraños e identifican rápidamente los riesgos potenciales.



Para ello se harán uso de señuelos simulando aves rapaces y las siluetas de estas, así como aves rapaces vivas entrenadas para Cetrería manejadas por un tutor especializado. Las aves de diferentes especies, tamaños y edades se harán volar sobre las jaulas tanto en el Zoocriadero como en la Jaula de semicautiverio, obligando de esta manera a las pavas a practicar vuelos verticales en descenso y desarrollar sus estrategias naturales de escondite entre el follaje, y de caminar en el suelo como lo hacen los individuos silvestres. Dado que las Pavas aliblancas aún no han perdido esta habilidad y temor a los predadores naturales se espera que el entrenamiento active sus mecanismos de auto-defensa, vigilancia permanente y cantos de alarmas, abandonando un eventual comportamiento de seguridad que pudieran haber adquirido en cautiverio. Adicionalmente se están llevando a cabo estudios de comportamiento de las Pavas aliblancas en cautiverio habiéndose observado que en general éstas responden de manera satisfactoria y oportuna a la presencia de individuos extraños e identifican rápidamente los riesgos potenciales.

De las observaciones de campo y como resultado de encuestas hechas a pobladores que viven cerca de quebradas donde habita la pava aliblanca, se encontró que los principales predadores de las pavas Aliblancas adultas y jóvenes son las siguientes especies:

▪ **Aguilucho Grande, Aguilón, Huacaco, Aguila** (*Geranoaetus melanoleucus*):

Este ave es el más tenaz perseguidor de las Pavas aliblancas, pues por su tamaño. es capaz de capturar pavas jóvenes que no han alcanzado el tamaño de adultos e incluso una pava adulta. La forma de ataque de esta especie consiste en vuelos en picado desde grandes alturas, desde las cuales consigue considerable velocidad. Con estos vuelos sorprende a las pavas al caerles de improvisto. El sonido que hacen al caer es un fuerte zumbido.

▪ **Gavilán Acanelado, Gavilán Colorado, Gavilán Cola Blanca** (*Parabuteo unicinctus*):

Este ave es de tamaño menor que el Aguilucho Grande y hace presa de los individuos jóvenes y pichones, es decir aves que aun no han alcanzado el tamaño de un ave adulta. La forma de cazar de esta especie consiste en vuelos rectos, rápidos y de mediana distancia entre los arboles del bosque, por lo que es mucho mas difícil de detectar por las pavas adultas.

▪ **Aguilucho Común, Media Luna** (*Buteo polyosoma*):

Esta especie es del tamaño de la anteriormente descrita, y aunque no se ha reportado como predador, por el hecho de tener una distribución muy cercana a la de la pava aliblanca, se le podría considerar como un predador potencial de pichones y juveniles con una forma de ataque similar a la de *Geranoaetus melanoleucus*.

De forma análoga se hará un entrenamiento para la defensa de predadores terrestres como zorros, hurones y otros. Sin embargo estos han sido en mayor proporción identificados como predadores de nidos y no así de individuos juveniles o adultos.

Durante el semicautiverio las pavas aliblancas tendrán el riesgo potencial de ser atacadas por predadores naturales propios del habitat y de su entorno, sin embargo en ningún caso el ataque será efectivo pues la malla que se está usando para la jaula es lo suficiente resistente para impedir el ingreso tanto de aves rapaces como de mamíferos.

Posterior al semicautiverio, es decir cuando las Pavas aliblancas sean soltadas **NO SE LLEVARA A CABO NINGUN TIPO DE CONTROL DE PREDADORES**, por las siguientes razones:

El objetivo principal del Proyecto es **establecer una población independiente y auto-sustentable de individuos que pueden adaptarse a vivir en el medio silvestre y reproducirse exitosamente en él, hasta llegar a formar parte de la población silvestre de Pavas aliblancas.**

Ello significa que si decidiéramos sacar los predadores naturales del ambiente estaríamos variando las condiciones limitantes del habitat. Por el contrario nuestro objetivo es que ellas por sí solas aprendan a sobrevivir y reaccionar ante el ataque de predadores, la falta de alimento durante la época seca, aprendan a buscar sus propios alimentos, a identificar su habitat con los riesgos y beneficios que éste le ofrece, tal como viven las pavas silvestres.

Al haber sido reproducidas y criadas en cautiverio bajo manejo, las pavas son el producto de la intervención humana sobre una población en donde se ha reemplazado el **Proceso de Selección Natural** (como un mecanismo de control de poblaciones) por individuos favorecidos y criados específicamente para experimentación. La muerte por predación, enfermedades, clima u otros factores naturales que afecten a los individuos reintroducidos servirá como un filtro genético para garantizar que aquellos que sobrevivan estén lo suficiente adaptados para vivir nuevamente en su habitat y que podrán establecerse y reproducirse en forma natural con todos los riesgos que ello represente bajo su condición de "silvestres".

Si el 100% las pavas reintroducidas no pudieran sobrevivir al ataque de los predadores naturales, tampoco podrán establecer poblaciones sustentables en el largo plazo, entonces no se llevarían a cabo más reintroducciones porque no estaríamos cumpliendo con el objetivo principal.

Considerando estos argumentos se espera que en la primera reintroducción la tasa de mortalidad por factores atribuibles a la resistencia ambiental sea de 20 – 40 % del total de individuos a reintroducir.

## **DESPITAJE DE PATOGENOS EN LOS ESPECIMENES A REINTRODUCIR**

Para el despistaje de patógenos se hará uso de la PRUEBA SEROLOGICA DE ELISA, empleando para ello el suero sanguíneo de los primeros 06 individuos de Penelope albipennis a reintroducir: 3 hembras y 3 machos cuyas edades están entre 1 mes de nacidos y los 2 años de vida. Los individuos considerados serán de apariencia sana.

### **Descripción de la Prueba de ELISA:**

La prueba de ELISA (Ensayos Inmuno Absorventes Ligados a Enzimas) es una prueba inmonológica de unión primaria la cual puede ser utilizada para detectar e identificar anticuerpos y antígenos en diferentes líquidos corporales. En el presente proceso de despistaje de patógenos se tomará suero sanguíneo.

En la prueba indirecta de ELISA para anticuerpos se llenan huecos en placas de polietileno con un solución de antígeno. Los antígenos proteínicos se unen con firmeza al poliestireno, de modo que después se pueda extraer el antígeno no unido aplicándole un lavado enérgico. Esto permite que los hoyos de la placa permanezcan cubiertos con el antígeno. Esas placas así cubiertas pueden guardarse hasta el momento en que se necesiten. El suero que se va a probar se coloca dentro de los tubos, de manera que los anticuerpos específicos del suero puedan unirse al antígeno que se encuentra colocado en las paredes del tubo. Después de la incubación y de un lavado para extraer el anticuerpo no unido, la presencia de los anticuerpos que se unieron se puede detectar agregando una antiglobulina químicamente unida a una enzima. Este complejo se une a los anticuerpos y, después de la incubación y del lavado, se detecta y se mide con solo agregar el sustrato para la enzima correspondiente. La enzima y el sustrato se seleccionan de una manera que en cada tubo se produzca un producto que tenga un cierto color. La intensidad del color será proporcional a la cantidad de antiglobulina unida a la enzima que se halla captado, la cual a su vez será proporcional a la cantidad de anticuerpos presentes en el suero que se está ensayando. La intensidad de color se estima a simple vista o lo que es preferible mediante un espectrofotómetro.

### **Detección de Anticuerpos contra la Infección de la Bolsa de Fabricio**

**Fuente: IDEXX Laboratories, Inc.**

Flockcheck IBD es la marca registrada de IDEXX para un inmunoanálisis enzimático diseñado para detectar anticuerpos contra la infección de la Bolsa de Fabricio (IBD).

La evaluación de la condición inmunitaria y la identificación serológica requiere una medición de anticuerpos contra el virus IBD en el suero. Los inmunoanálisis enzimáticos han demostrado ser un método eficaz en la medición cuantitativa de las concentraciones de anticuerpos contra el virus IBD, y facilitan el control de la condición inmunitaria en grupos grandes.

### **Descripción y Principios:**

Este análisis está diseñado para medir la concentración relativa de anticuerpos contra el virus IBD en suero de aves. 96 pozos se recubren con antígeno viral en una placa. Después de la incubación de la muestra en el pozo recubierto, se segrega un anticuerpo específico contra el virus IBD, que forma un complejo con los antígenos virales. Después de eliminar por lavado el material no unido, se añade a los pozos un conjugado que se une a los complejos de anticuerpos de pollo en los pozos. El conjugado no unido se elimina con un lavado, y se agrega a los pozos un sustrato enzimático. El cambio de color resultante está directamente relacionado con la cantidad de anticuerpos anti-IBD presentes en la muestra.

<b>Reactivos</b>	<b>Volúmen</b>
▪ Placas cubiertas con antígenos IBD	5
▪ Control + IBD - Anti IBD de pollo diluido. Preservado con Azida de sodio	1,9 ml
▪ Control - Suero de pollo diluido, no reactivo anti-IBD. Preservado con Azida de sodio.	1,9 ml
▪ Conjugado (de cabra) anti-pollo: peroxidasa de rábano. Preservado con gentamicina.	50ml
▪ Diluyente para la muestra tampón. Preservado con Azida de sodio.	235ml
▪ Diluyente para TMB	30 ml
▪ Concentrado de TMB	30 ml
▪ Solución de frenado - 0,12% Acido flourhídrico (HF)	50 ml

### **Preparación de la Muestra:**

Diluya las muestras 1:500 con el diluyente de la muestra antes de efectuar el análisis. No diluir los controles. Mezclar las muestras antes de agregar la muestra a la placa recubierta con antígeno IBD.

### **Preparación de la solución de sustrato TMB:**

Añada un volumen igual de concentrado de TMB al diluyente. Almacene la solución de sustrato a temperatura ambiente y úsela durante los siguientes 60 minutos.

### **Procedimiento de la Prueba:**

Los reactivos deben dejarse equilibrar a temperatura ambiente y luego agitarse por inversión y con un movimiento circular.

1. Obtenga la placa recubierta con antígeno y anote la posición de las muestras en una hoja de trabajo Flockchek.
2. Vierta 100 µl de control negativo NO DILUIDO en los pozos A1 y A2.
3. Vierta 100 µl de control positivo NO DILUIDO en los pozos A3 y A4.
4. Vierta 100 µl de muestra diluída en los pozos correspondientes.
5. Incube durante 30 minutos a temperatura ambiente.

6. Lave cada pozo de tres a cinco veces con unos 300  $\mu$ l de agua destilada o desionizada.
7. Vierta 100  $\mu$ l de conjugado (de cabra) anti-pollo: peroxidasa de rábano a cada pozo.
8. Repita el paso 6
9. Vierta 100  $\mu$ l de la solución sustrato TMB en cada pozo.
10. Incube durante 15 minutos a temperatura ambiente.
11. Vierta 100  $\mu$ l de la solución de frenado en cada pozo para terminar la reacción.
12. Calibre el lector en blanco con aire.
13. Mida y anote los valores de absorbancia a 650 nm, A(650).

### Resultados:

Para que el ensayo sea válido, la diferencia entre la absorbancia promedio para el control positivo y para el control negativo ( $CP_{\bar{x}} - CN_{\bar{x}}$ ) debe ser mayor que 0.075. La absorbancia promedio para el control negativo debe ser menor o igual de 0.150. La presencia o ausencia de anticuerpos contra el virus IBD se determina por medio de una relación entre el valor de A(650) de la muestra con el promedio para el control positivo. El control positivo está normalizado y representa concentraciones significativas de anticuerpos anti-IBD en el suero. La concentración relativa de anticuerpos en la muestra se determina a través del cálculo del cociente de la absorbancia de la muestra con respecto a la del control positivo, M/P. Los títulos finales se calculan a partir de la ecuación que aparece en el siguiente paso.

### Cálculos:

1. *Promedio para el Control negativo ( $CN_{\bar{x}}$ ):*

$$[A(650) \text{ pozo A1} + A(650) \text{ pozo A2}] / 2 = CN_{\bar{x}}$$

2. *Promedio para el Control positivo ( $CP_{\bar{x}}$ ):*

$$[A(650) \text{ pozo A3} + A(650) \text{ pozo A4}] / 2 = CP_{\bar{x}}$$

3. *Cociente M/P*

$$[(\text{Promedio para la muestra}) - CN_{\bar{x}}] / [CP_{\bar{x}} - CN_{\bar{x}}] = M/P$$

4. *Título. Relación del cociente M/P en una dilución de 1500 con un título final:*

$$\text{Log}_{10} \text{del título: } 1,09 (\text{Log}_{10} M/P) + 3,36$$

**Reactivos:**

Reactivo para Dx serológico prueba de ELISA

- Titulación de anticuerpos para BRONQUITIS AVIAR
- Titulación de anticuerpos para NEW CASTLE
- Titulación de anticuerpos para GUMBORO
- Aglutinación en Placa: Mycoplasma gallisepticum
- Aglutinación en Placa: Mycoplasma synoviae
- Aglutinación en Placa: Salmonella pullorum

Los reactivos empleados son del laboratorio IDEXX.

**Laboratorio:**

Las pruebas De ELISA para DESPISTAJE DE PATOGENOS se llevaron a cabo en el Laboratorio MICROCLIN S.R.L. con el soporte técnico del Med. Vet. DR. VICENTE GONZALEZ, Profesor de la Cátedra de Patología Aviar de la Facultad de Veterinaria de la Universidad Nacional Pedro Ruíz Gallo – Lambayeque..

**ANALISIS PARASITOLOGICO DE HECES:**

El análisis parasitológico de heces se llevará a cabo mediante el Método de FLOTACION POR SOLUCION AZUCARADA mediante el cual se podrán observar e identificar los huevos de los parásitos que puedan tener las Pavas aliblancas (Penelope albipennis) que serán empleadas para la reintroducción.

**Materiales:**

Mortero, tubos de prueba, embudo, bagueta, Centrifugadora, Solución saturada de azúcar, matraz con agua destilada, placas petri, Microscopio 5X, 10X y 40X.

**Descripción del Método:**

Colecta de la muestra. Tomar con una espátula de 2 a 5 gr. de heces y colocarlos en un mortero. Añadir 10 ml. De agua y macerar. Homogenizar la mezcla y filtrar a través de un embudo con malla metálica. Recibir el filtrado en un tubo de centrifuga de 15 ml hasta llenar 5 ml del tubo. Las 2/3 partes restantes del tubo se completan con una solución saturada de azúcar. Agitar 3 veces invirtiendo el tubo a fin de mezclar las soluciones. Centrifugar por 5 min a 1500 r.p.m. Con una vagueta de vidrio, tomar de 3 a 4 gotas de la superficie y colocarlas en una lámina portaobjetos. Observar al microscopio.

La solución saturada de azúcar se prepara mediante la mezcla de 1300 gr. de azúcar rubia, 1000 cc de agua destilada y 10 cc de fenol licuado. La solución debe alcanzar un peso específico de 1.12.

### **Laboratorio:**

Los análisis parasitológicos de heces se llevarán a cabo en el Laboratorio de Parasitología de la Facultad de Veterinaria de la Universidad Nacional Pedro Ruíz Gallo, y estarán a cargo del Méd. Vet. DR. WILFREDO AREVALO TELLO, profesor principal de dicha cátedra.

## **METODOS DE EVALUACION DEL ESTADO DE SALUD DE LOS ESPECIMENES A REINTRODUCIR**

El estado de salud de las Pavas aliblancas (*Penelope albipennis*) a reintroducir se medirá mediante:

- Determinación de datos generales del individuo
- Observaciones del comportamiento y vivacidad. Estado de alerta ante amenazas.
- Determinación de la calidad de la ración alimenticia en uso . En este punto se detallará la fórmula de su ración, así como el porcentaje de nutrientes que aporta (Proteínas y aminoácidos, energía, grasas, vitaminas y minerales)
- Observación del apetito mediante la cuantificación del alimento consumido y tiempo en que lo consume.
- Determinación del sexo mediante inversión de la cloaca e identificación de papilas masculinas.
- Determinación de su peso
- Anamnesis de enfermedades padecidas, edad en que se produjeron, tratamiento recibido y tiempo de duración de la enfermedad.
- Análisis de las características macroscópicas de las heces para lo cual se medirán: color, textura, olor, pH, los cuales serán comparados con un promedio del 80 % del total de la población de Pavas aliblancas habidas en cautiverio en el Zocriadero "Bárbara D'Achille".
- Observación de mucosas visibles para descartar posible anemia.
- Análisis de los reflejos de los principales sentidos: VISION Y AUDICION, con el método de estimulación de reflejos de defensa y alerta que éstos presentan.
- Revisión del estado funcional de las articulaciones por el método de palpación y reacción a ésta, la cual nos puede indicar la presencia de dolor en caso de una patología o la ausencia de dolor en caso de buen estado.

- Palpación abdominal para descartar presencia de dolor en las vísceras.
- Revisión de ectoparásitos y posibles heridas en la piel y en las principales aberturas naturales, ejemplo: cloaca, nariz, boca. Esta prueba se realizará en simultáneo con el exámen de mucosas visibles.
- **SIGNOS VITALES:**
  1. Determinación de los latidos cardiacos por minuto.
  2. Determinación del número de respiraciones por minuto
  3. Determinación de la temperatura corporal de Pavas aliblancas en la mañana, mediodía y tarde, teniendo como parámetros de comparación para esta variable el promedio de los estándares determinados para aves domésticas (pollos y pavos) del mismo orden: GALLIFORMES.
- Medición de hematocrito el cual será comparado con el promedio de estándares de aves domésticas (ORDEN GALLIFORMES).
- Revisión del estado de las plumas
- Mantenimiento en un período de CUARENTENA.
- Toma de temperatura post-cuarentena.
- Características macroscópicas de las heces post-cuarentena
- Observación de mucosas visibles para destacar posible anemia post-cuarentena

## **CAPACIDAD DE CARGA DEL AREA ESCOGIDA PARA LA REINTRODUCCION**

La capacidad de carga (K) está definida como el máximo número de individuos que en promedio puede mantener un lugar en forma indefinida, es decir, determina la capacidad de un lugar para satisfacer los requerimientos mínimos de una especie para su sobrevivencia: alimento, espacio, agua y cobertura.

En ecosistemas estacionales como el bosque seco la capacidad de carga varía de un valor máximo durante la estación lluviosa, época en que la disponibilidad de recursos es alta, a un mínimo de sobrevivencia durante la estación seca. Como respuesta a estas variaciones en K se producen movimientos de pavas inter-quebradas tanto a nivel latitudinal como altitudinal.

Para el cálculo de K se llevarán a cabo las investigaciones que se detallan a continuación:



- **Determinación de la productividad y disponibilidad de alimento durante la estación seca.**

Se hará un muestreo de la vegetación, determinación de la composición florística y estructura del bosque, fenología de frutificación y balance hídrico durante la época seca. Ello se comparará a la biomasa producida durante esta época a fin de determinar la productividad del bosque durante la estación de menos recursos.

- **Identificación de las características específicas de los espacios vitales de las pavas.**

En función a sus requerimientos para alimentación, nidificación y cobertura.

- **Determinación de la composición porcentual de la dieta de pavas silvestres, variaciones estacionales y requerimientos energéticos según sus diferentes etapas de vida.**

- **Estimado de la densidad de Pavas aliblancas / quebrada.**

Se tomarán como referencia datos de investigaciones de campo de Ortiz y Díaz (1987) quienes estimaron que la densidad promedio de pavas es de 4.5 individuos / quebradas. Considerando que las condiciones del habitat fueran mínimas y teniendo un área disponible de aproximadamente 20 Km<sup>2</sup> (sólo en Quebrada Pavas. No incluyen la probabilidad de conexión inter-quebradas con otras áreas potencialmente viables para aliblancas y la capacidad de las aves para desplazarse) *a priori* se estima que el área de reintroducción puede soportar un número entre 4 – 6 pavas.

Partiendo de la premisa que K es una variable denso-dependiente, su determinación real en el área de reintroducción se hará por mecanismos de saturación del habitat al producirse una serie de reintroducciones sucesivas. Se espera que al incrementar la densidad de pavas en el área, K disminuirá activando mecanismos de competencia y exclusión de unos individuos contra otros, sobretodo durante la estación seca de mínima oferta de recursos. Ello generará desplazamientos de individuos a otras áreas cercanas u ocasionalmente muertes, de ésta manera la población será sometida a esfuerzos hasta alcanzar una situación de equilibrio regulada por mecanismos naturales. En momentos de K mínima se determinará el número máximo de individuos que es capaz de soportar el área. Si bien no se ha determinado el tamaño de los territorios de las pavas se sabe que éstas pueden mostrarse muy agresivas en la defensa de los mismos, así como que dentro de una misma quebrada utilizan lugares específicos para alimentarse y para tomar agua.

Paralelamente a la construcción de la jaula de semicautiverio se están llevando a cabo labores de mejoramiento del habitat mediante la siembra de árboles frutales típicos de la zona, tales como cerezos, overos, entre otros.

▪ **Caracterización Ecológica del Habitat de la Pava aliblanca y su Comparación con el Area de la Reintroducción.**

I. **Objetivos**

1. Caracterización ecológica del hábitat de la Pava aliblanca (*Penelope albipennis*).
2. Caracterización ecológica de la zona donde se va a llevar a cabo al Programa de Reintroducción de Pava aliblanca.
3. Hacer una comparación entre la zona donde habita la Pava aliblanca y la zona de la reintroducción a fin de sugerir mejoras en la estructura y calidad de habitat.

II. **Métodos**

- Ubicación del ámbito de estudio y mapeo. Se realizará mediante el uso de material cartográfico (carta nacional), se delimitará el ámbito de estudio en base a límites geográficos.  
Recorrido personal y verificación de lo ya publicado, se hará uso de un posicionador geográfico (GPS) para la elaboración de un mapa detallado.
- Caracterización del Hábitat  
Descripción climática  
Revisión de datos climáticos de la estaciones meteorológicas más cercanas a cada zona. Se tomarán datos in situ de temperatura, humedad relativa y precipitación, para lo cual se hará uso de un termómetro de máximas y mínimas y un psicrómetro.
- Agua y Drenaje  
Ubicación de fuentes y cuerpos de agua. Muestras para la descripción.  
Determinación de drenaje, calidad y pH.
- Suelo  
Muestreo de suelos para su clasificación. Determinación de color, tamaño de partículas y pH, a fin de entender la naturaleza la cubierta vegetal.
- Vegetación  
Inventario de plantas. Caracterización de la vegetación mediante el método cuadrático.

Colección y prensado de especies vegetales predeterminación en la zona. Las muestras y sus repeticiones serán etiquetadas con su respectiva fecha, lugar, nombre del colector y número de colección para ser luego identificadas en gabinete.

- Fauna  
Censo de las especies de fauna más representativas de la zona.
- Información complementaria.  
Obtención de información mediante encuestas a los pobladores y organismos públicos sobre uso de la tierra, cacería, agricultura, etc.
- Interpretación de información y comparación de hábitats.
- Sugerencias para mejoras del hábitat con fines de reintroducción y manejo.

Actualmente se están llevando a cabo un Estudio de **Actualización del Status de Conservación de la Pava aliblanca** mediante censo visuales directos y vocalizaciones en las mismas quebradas y utilizando las mismas metodologías seguidas por Ortiz (1978) y Ortiz & Díaz (1987) afín de tener datos comparables y un estimado de las tendencias poblacionales de las pavas en las últimas tres décadas.

## **IDENTIFICACION DE INDICADORES DE ÉXITO A CORTO Y LARGO PLAZO Y PREDICCIÓN DE LA DURACION DEL PROGRAMA**

### **Indicadores del Establecimiento de las Pavas:**

- Monitoreo permanente de los movimientos de las pavas mediante telemetría durante un año después de soltadas. Para identificar a los individuos reintroducidos se hará uso de banderas de colores y radio-transmisores que serán colocadas en las alas y espalda respectivamente. El seguimiento mediante telemetría también permitirá determinar las causas de muertes de producirse.
- Identificación de territorios establecidos por las pavas, longitud de dispersión..
- Tasa de sobrevivencia de los individuos reintroducidos:  
**(No. de individuos reintroducidos vivos después de un año / No. individuos reintroducidos en total)**
- Formación de parejas naturales, ya sea entre los individuos reintroducidos o con

parejas silvestres.

- Tasa de reproducción de las pavas reintroducidas, susceptible de ser medido después de dos años (No. pichones logrados hijos de pavas reintroducidas / No. adultos reintroducidos aptos para reproducción)

### **Indicadores Ecológicos de la Calidad del Habitat:**

Serán determinados con el Estudio de Caracterización Ecológica del Area de la Reintroducción y su comparación con el habitat ideal para pavas.

### **Indicadores sociales del Impacto del Proyecto:**

- Se llevarán a cabo encuestas entre la población local tanto de la comunidad Campesina de Santa Catalina de Chongoyape como de otras comunidades con las cuales se comparte linderos para informar sobre los alcances del Programa, recoger sus inquietudes y verificar la aceptación de la población sobre el Proyecto de Conservación de la Pava aliblanca.
- Actividades de difusión y Promoción del Area como un Centro de Investigación del bosque seco y de alto potencial turístico a nivel local, provincial, nacional e internacional.
- Aprobación y Nombramiento oficial del área como Reserva Ecológica Privada. Elaboración de un Plan de Manejo Integral para el Area.
- Institucionalización de la Comunidad Santa Catalina de Chongoyape con el apoyo técnico de otras organizaciones en el desarrollo de proyectos de conservación y desarrollo, así como la implementación de un Programa de Manejo Ecoturístico para el Area..
- Mantenimiento y eficiencia de la Capacitación efectuada a los guardaparques Voluntarios.

ASOCIACION CRACIDAE PERU  
FUNDACION BACKUS - PRO FAUNA EN VIAS DE EXTINCION

**INDIVIDUOS DE PAVA ALIBLANCA (*Penelope albipennis*)  
SELECCIONADOS PARA PROGRAMA DE REINTRODUCCION**

**Lucila Pautrat  
José Carlos Leiva**

UBICACIÓN	N° ANILLO	NACIMIENTO	PADRES	OBSERVACIONES
A5-J7	43Y	Feb. 99	2 Green / A 16*	Test de ELISA / Parámetros Sanguíneos / Estado de salud / Heces
A2-J3	37Y	30 Ene. 98	A21 - A22	Test de ELISA / Parámetros Sanguíneos / Estado de salud / Heces
A2-J3	38Y	2 Jun. 98	20 Green / A1	Test de ELISA / Parámetros Sanguíneos / Estado de salud / Heces
ENFERMERIA	81RED	F0	Procedencia: Mugo - Mugo	Test de ELISA / Parámetros Sanguíneos / Estado de salud / Heces
ENFERMERIA	78RED	F0	Procedencia: Mugo - Mugo	Test de ELISA / Parámetros Sanguíneos / Estado de salud / Heces
ENFERMERIA	79RED	F0	Procedencia: Mugo - Mugo	Test de ELISA / Parámetros Sanguíneos / Estado de salud / Heces

**DETERMINACION DE PARAMETROS SANGUINEOS  
DE 03 INDIVIDUOS DE PAVAS ALIBLANCAS  
(*Penelope albipennis*) A REINTRODUCIR**

*José Carlos Leiva*  
*Lucila Pantat*

**I. Determinación de Hemoglobina**

*Descripción del Método:*

- Colocar en un tubo de ensayo 2,5 mL de reactivo hemoglobina por 10 microlitros de sangre.
- Colocar 2.5 mL de reactivo hemoglobina en un tubo de ensayo para la regulación del fotocolorímetro.
- Dejar reposar tres minutos.
- Calibrar el fotocolorímetro con el factor 33,9 y filtro No. 5
- Colocar tubo con 2.5 mL de reactivo hemoglobina para calibrar a cero el fotocolorímetro.
- Colocar el resto de tubos con el reactivo hemoglobina más la muestra (sangre a analizar). Anotar resultados.

**II. Determinación de Hematocrito:**

*Descripción del método:*

- Llenar capilares para hematocrito con sangre.
- Centrifugar los capilares por 5 minutos
- Realizar la lectura en el disco para hematocrito

**III. Recuento de Glóbulos Rojos:**

*Descripción del método:*

- Hacer una dilución mayor de glóbulos rojos: 1mL de solución de Gober / 5 microlitros de sangre.
- Cargar la cámara de Neubauer.
- Llevar muestra al microscopio.
- Observar a menor aumento 10X, 20X y por último llevar 40X, con el cual se hace el conteo de glóbulos rojos.

**Resultados:**

**Determinación de Parámetros Sanguíneos  
De Pava aliblanca (*Penelope albipennis*)  
Resultados preliminares**

<b>No. Anillo Pava aliblanca</b>	<b>HEMOGLOBINA gr./dL</b>	<b>HEMATOCRITO %</b>	<b>GLÓBULOS ROJOS</b>
37Y	14,7	46	3'100,000
38Y	12,3	40	5'010,000
43Y	13,5	34	2'810,000
Tubo 00	0.61		

*Agradecimientos:*

*Al Dr. Miguel Arrascue – Encargado del Laboratorio de Fisiología Aviar de la Facultad de Veterinaria de la Universidad Nacional Pedro Ruíz Gallo.*

# LABORATORIO MICR CLIN S.R.L.

INFORME No 040 - 2000

A : SRS. ASOCIACION CRACIDAE PERU - CHICLAYO

REF. : PRUEBAS DE SEROLOGIA ELISA  
=====

RECEPCION MUESTRAS : 17 de Marzo del 2000.

MUESTRAS : SUEROS PAVA ALIBLANCA

No DE MUESTRAS : 06

EDAD : Diferentes edades

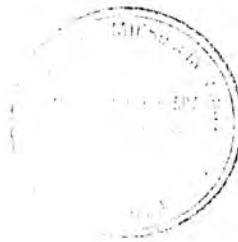
CODIGOS : 37Y, 38Y, 43Y, 78R, 79R y 81R

## RESULTADOS

PRUEBA ELISA : Adjunto al presente encontraran Uds. los resultados de Serología Elisa para la Enfermedad de Newcastle, Bronquitis y Gumboro en sueros de Pavas Aliblanca a diferentes edades.

Trujillo, 17 de Marzo del 2000.

  
p. Perato  
Director General



C. c. ARCHIVO.-

*El Laboratorio de la Región*



# LABORATORIO

# MICR CLIN S.R.L.

INFORME No 041 - 2000

A : SRS. ASOCIACION CRACIDAE PERU - CHICLAYO  
REF. : PRUEBAS DE SEROLOGIA MG, MS Y SALMONELLA

=====

RECEPCION MUESTRAS : 17 de Marzo del 2000.  
MUESTRAS : SUEROS PAVA ALIBLANCA  
No DE MUESTRAS : 06  
EDAD : Diferentes edades  
CODIGOS : 37Y, 38Y, 43Y, 78R, 79R y 81R  
**RESULTADOS**

**CODIGO** : 37Y EDAD : 26 meses  
**SEROLOGIA** : MYCOPLASMA GALLISEPTICUM : NEGATIVO  
MYCOPLASMA SYNOVIAE : NEGATIVO  
SALMONELLA : NEGATIVO

**CODIGO** : 38Y EDAD : 21 meses 8 días  
**SEROLOGIA** : MYCOPLASMA GALLISEPTICUM : NEGATIVO  
MYCOPLASMA SYNOVIAE : NEGATIVO  
SALMONELLA : NEGATIVO

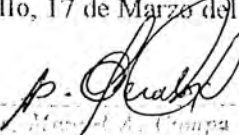
**CODIGO** : 43Y EDAD : 13 meses  
**SEROLOGIA** : MYCOPLASMA GALLISEPTICUM : NEGATIVO  
MYCOPLASMA SYNOVIAE : NEGATIVO  
SALMONELLA : NEGATIVO

**CODIGO** : 78R EDAD : pichones silvestres  
**SEROLOGIA** : MYCOPLASMA GALLISEPTICUM : NEGATIVO  
MYCOPLASMA SYNOVIAE : NEGATIVO  
SALMONELLA : NEGATIVO

**CODIGO** : 79R EDAD : pichones silvestres  
**SEROLOGIA** : MYCOPLASMA GALLISEPTICUM : NEGATIVO  
MYCOPLASMA SYNOVIAE : NEGATIVO  
SALMONELLA : NEGATIVO

**CODIGO** : 81R EDAD : pichones silvestres  
**SEROLOGIA** : MYCOPLASMA GALLISEPTICUM : NEGATIVO  
MYCOPLASMA SYNOVIAE : NEGATIVO  
SALMONELLA : NEGATIVO

Trujillo, 17 de Marzo del 2000.

  
Bla. Marcel A. Campa Gonsales  
C. c. ARCHIVO.-



*El Laboratorio de la Región*

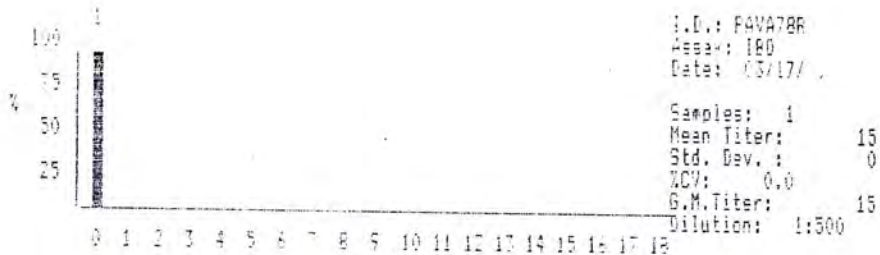
# LABORATORIO

# MICR CLIN S.R.L.



ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 FAVA ALIBLANCA  
 CODIGO 43Y  
 EDAD 13 SEMANAS  
 17-03-2000

F.A.V.43Y		03/17/00		
INFECTIOUS BURSAL DISEASE				
MICROCLIN		DIL: 1:500		
MEAN TITER:	57	%CV:	0.0	
G.M.T.:	57			
WELL	RAW O.D.	S/F RATIO	TITER	TITER GROUP
- 401	0.103	00.00	1	0
- 402	0.107	00.01	7	0
+ 403	0.482	00.99	2261	3
+ 404	0.491	01.01	2320	3
1 609	0.118	00.03	57	0



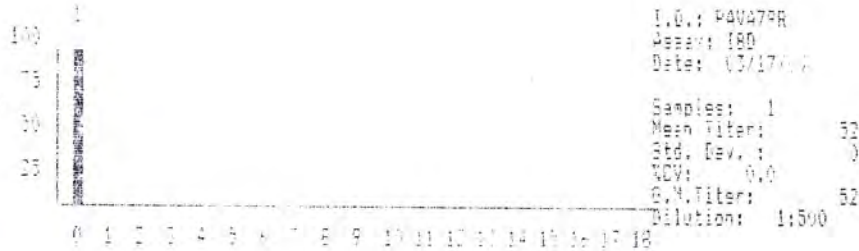
ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 FAVA ALIBLANCA  
 PICHONES SILVESTRES  
 CODIGO 78R  
 17-03-2000

FAVA78R		03/17/00		
INFECTIOUS BURSAL DISEASE				
MICROCLIN		DIL: 1:500		
MEAN TITER:	15	%CV:	0.0	
G.M.T.:	15			
WELL	RAW O.D.	S/F RATIO	TITER	TITER GROUP
- 401	0.103	00.00	1	0
- 402	0.107	00.01	7	0
+ 403	0.482	00.99	2261	3
+ 404	0.491	01.01	2320	3
1 610	0.109	00.01	15	0

El Laboratorio de la Región

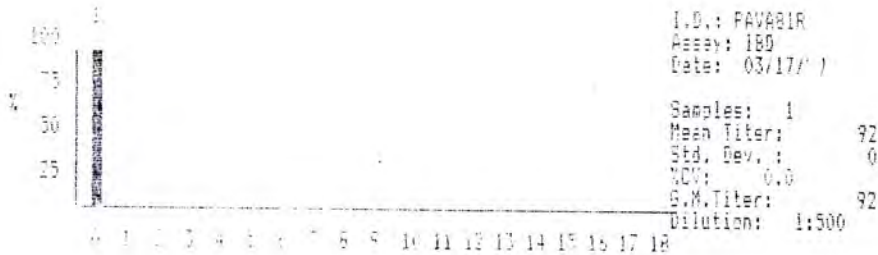
# LABORATORIO

# MICR CLIN S.R.L.



ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 PAVA ALIBLANCA  
 PICHONES SILVESTRES  
 CODIGO 79R  
 17-03-2000

PVA79R 03/17/00					
INFECTIOUS BUPHAL DISEASE					
MICROCLIN DIL: 1:500					
MEAN TITER: 52 CV: 0.0					
G.M.T.: 52					
WELL	ROW	S/P	TITER	TITER	
		RATIO		GROUP	
- 801	0.103	00.00	1	0	
- 802	0.107	00.01	7	0	
+ 803	0.482	00.99	2261	3	
+ 804	0.491	01.01	2320	3	
! 811	0.117	00.05	52	0	



ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 PAVA ALIBLANCA  
 PICHONES SILVESTRES  
 CODIGO 81R  
 17-03-2000

PAVABIR 03/17/00					
INFECTIOUS BUPHAL DISEASE					
MICROCLIN DIL: 1:500					
MEAN TITER: 92 CV: 0.0					
G.M.T.: 92					
WELL	ROW	S/P	TITER	TITER	
		RATIO		GROUP	
- 801	0.103	00.00	1	0	
- 802	0.107	00.01	7	0	
+ 803	0.482	00.99	2261	3	
+ 804	0.491	01.01	2320	3	
! 812	0.125	00.05	92	0	

El Laboratorio de la Región

# LABORATORIO

# MICR CLIN S.R.L.

LABORATORIO DE INVESTIGACIONES

I.D.: PAVA37Y  
 Sexo: M  
 Date: 03/17/

ASOCIACION ORACIDAE PERU  
 PAVA ALIBLANCA  
**CODIGO 37Y**  
 EDAD 26 SEMANAS  
 17-03-2000

Samples: 1  
 Mean Titer: 196  
 Std. Dev.: 0  
 CV: 0.0  
 S.M. Titer: 196  
 Dilution: 1:500

WELL	OD	S.P. RATIO	TITER	TITER GROUP
- 201	0.107	0.00	1	0
- 202	0.107	0.01	7	0
+ 203	0.482	0.33	2281	3
+ 204	0.481	0.31	2220	3
1 508	0.146	0.10	196	0

LABORATORIO DE INVESTIGACIONES

I.D.: PAVA38Y  
 Sexo: M  
 Date: 03/17/

ASOCIACION ORACIDAE PERU  
 PAVA ALIBLANCA  
**CODIGO 38Y**  
 EDAD 21 MESES 8 DIAS  
 17-03-2000

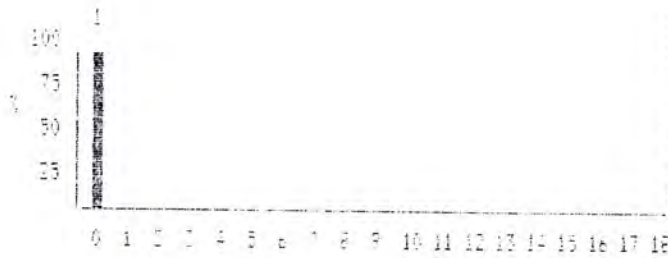
Samples: 1  
 Mean Titer: 196  
 Std. Dev.: 0  
 CV: 0.0  
 S.M. Titer: 196  
 Dilution: 1:500

WELL	OD	S.P. RATIO	TITER	TITER GROUP
- 201	0.107	0.00	1	0
- 202	0.107	0.01	7	0
+ 203	0.482	0.33	2281	3
+ 204	0.481	0.31	2220	3
1 508	0.146	0.10	196	0

*El Laboratorio de la Región*

# LABORATORIO

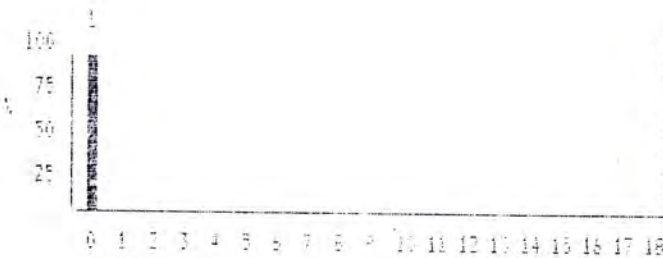
# MICR CLIN S.R.L.



I.D.: FAVA43Y  
Assay: NEWCASTLE  
Date: 03/17/00  
Samples: 1  
Mean Titer: 2  
Std. Dev.: 0  
XCV: 0.0  
S.M.Titer: 2  
Dilution: 1:500

ASOCIACION CRACIDAE PERU  
FAVA ALIBLANCA  
CODIGO 43Y  
EDAD 13 SEMANAS  
17-03-2000

FAVA43Y		03/17/00		
NEWCASTLE				
MICROCLIN		DIL: 1:500		
MEAN TITER:	2	XCV:	0.0	
S.M.T.:	2			
WELL	FAV O.D.	S/F RATIO	TITER	TITER GROUP
- 401	0.055	00.00	52	0
- 402	0.038	00.00	2	0
+ 403	0.313	00.98	2240	3
+ 404	0.324	01.02	2341	3
! 803	0.038	00.00	2	0



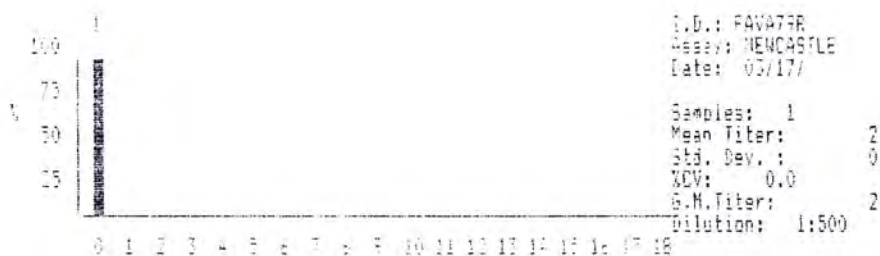
I.D.: FAVA78R  
Assay: NEWCASTLE  
Date: 03/17/00  
Samples: 1  
Mean Titer: 2  
Std. Dev.: 0  
XCV: 0.0  
S.M.Titer: 2  
Dilution: 1:500

ASOCIACION CRACIDAE PERU  
FAVA ALIBLANCA  
PICHONES SILVESTRES  
CODIGO 78R  
17-03-2000

FAVA78R		03/17/00		
NEWCASTLE				
MICROCLIN		DIL: 1:500		
MEAN TITER:	2	XCV:	0.0	
S.M.T.:	2			
WELL	FAV O.D.	S/F RATIO	TITER	TITER GROUP
- 401	0.055	00.00	52	0
- 402	0.038	00.00	2	0
+ 403	0.313	00.98	2240	3
+ 404	0.324	01.02	2341	3
! 810	0.038	00.00	2	0

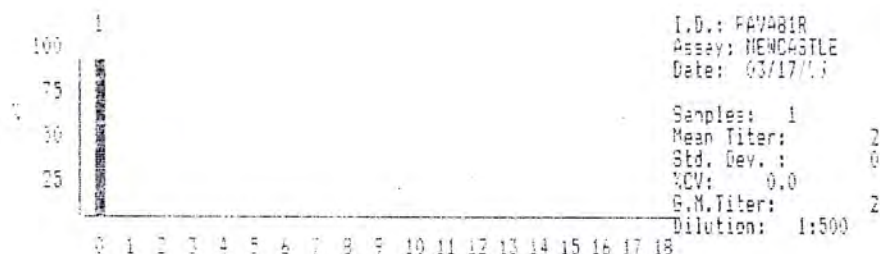
El Laboratorio de la Región

# LABORATORIO MICR CLIN S.R.L.



ASOCIACION CRACIDAE PERU  
FAVA ALIBLANCA  
PICHONES SILVESTRES  
CODIGO 79R  
17-03-2000

WELL	RAW O.D.	S/F RATIO	TITER	TITER GROUP
- 401	0.033	00.03	52	0
- 402	0.038	00.00	2	0
+ 403	0.313	00.98	2240	3
+ 404	0.324	01.02	2241	3
1 611	0.037	00.00	2	0



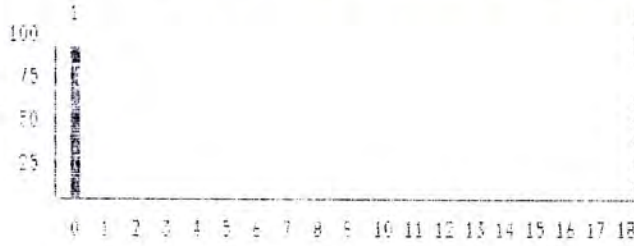
ASOCIACION CRACIDAE PERU  
FAVA ALIBLANCA  
PICHONES SILVESTRES  
CODIGO 81R  
17-03-2000

WELL	RAW O.D.	S/F RATIO	TITER	TITER GROUP
- 401	0.033	00.03	52	0
- 402	0.038	00.00	2	0
+ 403	0.313	00.98	2240	3
+ 404	0.324	01.02	2241	3
1 612	0.037	00.00	2	0

El Laboratorio de la Región

# LABORATORIO

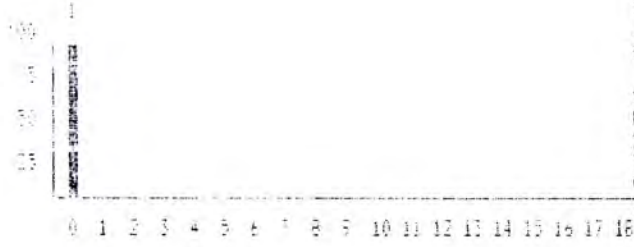
# MICR CLIN S.R.L.



I.D.: PAVA37Y  
 Assay: NEWCASTLE  
 Date: 03/17/00  
 Samples: 1  
 Mean Titer: 2  
 Std. Dev.: 0  
 CV: 0.0  
 S.N.Titer: 2  
 Dilution: 1:500

ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 PAVA ALIBLANCA  
 CODIGO 37Y  
 EDAD 26 SEMANAS  
 17-03-2000

PAVA37Y		03/17/00		
NEWCASTLE				
MICROELIN		DIL: 1:500		
MEAN TITER:	2	CV:	0.0	
S.N.T.I.:	2			
WELL	RAW	S/P	TITER	TITER
	O.D.	RATIO		GROUP
- 401	0.055	00.03	32	0
- 402	0.058	00.00	2	0
+ 403	0.210	00.98	2240	3
+ 404	0.224	01.02	2341	3
1 607	0.007	00.00	2	0



I.D.: PAVA38Y  
 Assay: NEWCASTLE  
 Date: 03/17/00  
 Samples: 1  
 Mean Titer: 2  
 Std. Dev.: 0  
 CV: 0.0  
 S.N.Titer: 2  
 Dilution: 1:500

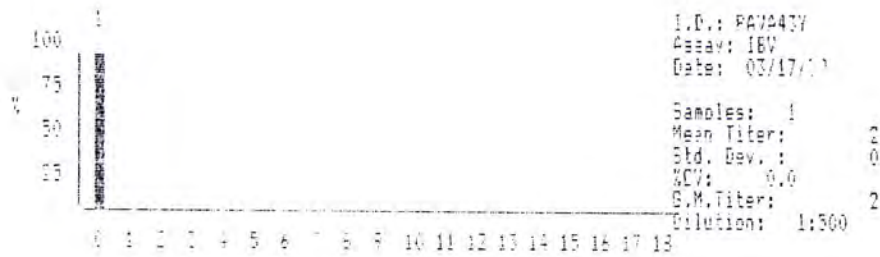
ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 PAVA ALIBLANCA  
 CODIGO 38Y  
 EDAD 21 MESES 8 DIAS  
 17-03-2000

PAVA38Y		03/17/00		
NEWCASTLE				
MICROELIN		DIL: 1:500		
MEAN TITER:	2	CV:	0.0	
S.N.T.I.:	2			
WELL	RAW	S/P	TITER	TITER
	O.D.	RATIO		GROUP
- 401	0.053	00.03	32	0
- 402	0.056	00.00	2	0
+ 403	0.210	00.98	2240	3
+ 404	0.224	01.02	2341	3
1 608	0.040	00.00	2	0

El Laboratorio de la Región

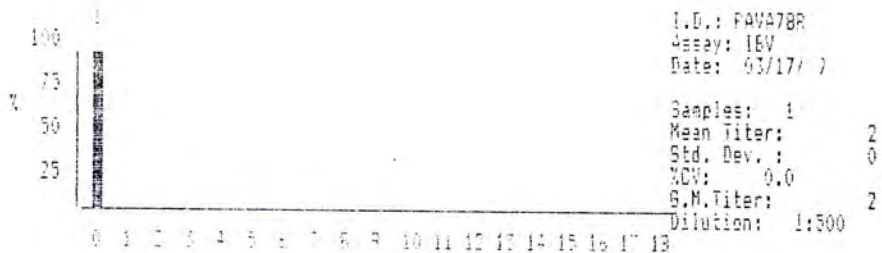
# LABORATORIO

# MICR CLIN S.R.L.



ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 PAVA ALIBLANCA  
 CODIGO 43Y  
 EDAD 17 SEMANAS  
 17-03-2000

PVP43Y		03/17/11		
INFECTIOUS BRONCHITIS				
MICRODILIN	DIL: 1:500			
MEAN TITER:	2	%CV:	0.0	
S.M.T.	2			
WELL	RAW O.D.	S/P RATIO	TITER	TITER GROUP
- 001	0.051	00.00	2	0
- 002	0.067	00.03	43	0
+ 003	0.287	01.06	2445	3
+ 004	0.269	00.94	2136	3
1 609	0.047	00.00	2	0



ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 PAVA ALIBLANCA  
 PICHONES SILVESTRES  
 CODIGO 78R  
 17-03-2000

PAVA78R		03/17/11		
INFECTIOUS BRONCHITIS				
MICRODILIN	DIL: 1:500			
MEAN TITER:	2	%CV:	0.0	
S.M.T.	2			
WELL	RAW O.D.	S/P RATIO	TITER	TITER GROUP
- 001	0.051	00.00	2	0
- 002	0.063	00.03	43	0
+ 003	0.287	01.06	2445	3
+ 004	0.269	00.94	2136	3
1 610	0.037	00.00	2	0

*El Laboratorio de la Región*



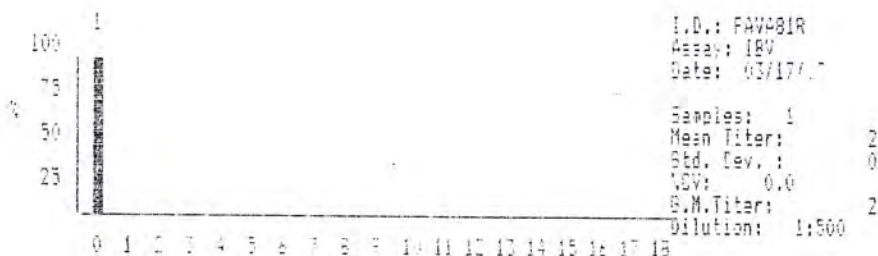
# LABORATORIO

# MICR CLIN S.R.L.



ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 PAVA ALIBLANCA  
 PICHONES SILVESTRES  
 CODIGO 79R  
 17-03-2000

PAVA79R 03/17/07				
INFECTIOUS BRONCHITIS				
MICROCLIN DIL: 1:500				
MEAN TITER: 2 CV: 0.0				
G.M.T.: 2				
WELL	RAW	S/F	TITER	TITER
	O.D.	RATIO		GROUP
- 401	0.051	00.00	2	0
- 402	0.063	00.03	43	0
+ 403	0.297	01.06	2445	3
+ 404	0.263	00.94	2135	3
1 611	0.042	00.00	2	0



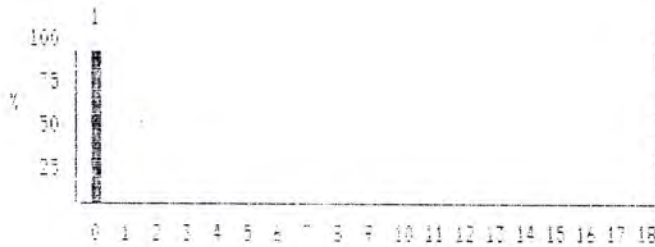
ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 PAVA ALIBLANCA  
 PICHONES SILVESTRES  
 CODIGO 81R  
 17-03-2000

PAVA81R 03/17/07				
INFECTIOUS BRONCHITIS				
MICROCLIN DIL: 1:500				
MEAN TITER: 2 CV: 0.0				
G.M.T.: 2				
WELL	RAW	S/F	TITER	TITER
	O.D.	RATIO		GROUP
- 401	0.051	00.00	2	0
- 402	0.063	00.03	43	0
+ 403	0.297	01.06	2445	3
+ 404	0.263	00.94	2135	3
1 612	0.047	00.00	2	0

*El Laboratorio de la Región*

# LABORATORIO

# MICR CLIN S.R.L.

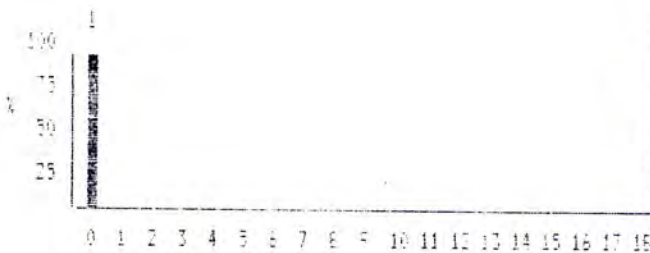


I.D.: PAVA37Y  
 Assay: IBV  
 Date: 03/17/...

ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 FAVA ALIBLANCA  
 COD16037Y  
 EDAD 26 SEMANAS  
 17-03-2000

Samples: 1  
 Mean Titer: 2  
 Std. Dev.: 0  
 XCV: 0.0  
 S.M.Titer: 2  
 Dilution: 1:500

PAVA37Y		03/17/		
INFECTIOUS BRONCHITIS				
MICROCLIN		DIL: 1:500		
MEAN TITER:		2 XCV: 0.0		
S.M.T.:		2		
WELL	RAW O.D.	S/P RATIO	TITER	TITER GROUP
- 201	0.051	00.00	2	0
- 202	0.063	00.00	43	0
+ 203	0.297	01.06	2445	3
+ 204	0.269	00.94	2136	3
1 007	0.041	00.00	2	0



I.D.: PAVA38Y  
 Assay: IBV  
 Date: 03/17/...

ASOCIACION CRACIDAE PERU  
 FAVA ALIBLANCA  
 COD16038Y  
 EDAD 21 MESES 8 DIAS  
 17-03-2000

Samples: 1  
 Mean Titer: 2  
 Std. Dev.: 0  
 XCV: 0.0  
 S.M.Titer: 2  
 Dilution: 1:500

PAVA38Y		03/17/		
INFECTIOUS BRONCHITIS				
MICROCLIN		DIL: 1:500		
MEAN TITER:		2 XCV: 0.0		
S.M.T.:		2		
WELL	RAW O.D.	S/P RATIO	TITER	TITER GROUP
- 201	0.051	00.00	2	0
- 202	0.063	00.00	43	0
+ 203	0.297	01.06	2445	3
+ 204	0.269	00.94	2136	3
1 008	0.050	00.00	2	0

El Laboratorio de la Región

**ASOCIACION CRACIDAE PERU  
FUNDACION BACKUS PRO-FAUNA EN VIAS DE EXTINCION**

**ANALISIS PARASITOLOGICO CUALITATIVO  
DE HECES DE PAVA ALIBLANCA  
(*Penelope albipennis*) EN EL ZOOCRIADERO  
"BARBARA D'ACHILLE"  
Resultados Parciales – Informe No. 1**

*José Carlos Leiva  
Lucila Pautrat*

**Objetivo:**

Describir e identificar los huevos de parásitos que se puedan encontrar en las heces de Pava aliblanca (*Penelope albipennis*) reproducidas en cautiverio en el Zoocriadero "Bárbara D' Achille".

**Métodos:**

- Flotación por solución saturada de azúcar.
- Tamaño de muestra: 11 individuos
- Los análisis se llevaron a cabo en el Laboratorio de Parasitología de la Universidad Nacional Pedro Ruíz Gallo. En el procesamiento de las muestras colaboraron: Romina Aramburú y Lorena Viale.

**Resultados:**

No. ANILLO / IDENTIFICACION: 76R

**Características Macroscópicas de la Muestra:**

- Textura : Pastosa con restos de alimentos sin digerir (pepas, hilachas)
- Color : Verde oscuro amarillento con algunas manchas blancas.
- Olor : Fruto putrefacto
- Resultados : Se encontraron ooquistes inmaduros de la Familia EMERIDAE, género *Emeria*, especie aún no determinada..
- Observaciones:



**No. ANILLO / IDENTIFICACION:**

**20G – A1\***

**Características Macroscópicas de la Muestra:**

- Textura : Pastosa suave con restos de alimentos sin digerir (pepas, hilachas)
- Color : Verde oscuro amarillento.
- Olor : Fruto putrefacto
- Resultados: Se encontraron un posible tipo de huevo aún no identificado.
- Observaciones:



**No. ANILLO / IDENTIFICACION:**

**43Y – 45Y**

**Características Macroscópicas de la Muestra:**

- Textura : Pastosa con restos de alimentos sin digerir (pepas, hilachas)
- Color : Verde con amarillo, manchas blancas.
- Olor : Fruto putrefacto
- Resultados: No se encontraron posibles huevos de parásitos.
- Observaciones: -----

**No. ANILLO / IDENTIFICACION:**

**11B-12B**

**Características Macroscópicas de la Muestra:**

- Textura : Pastosa suave con presencia de sólidos y fibras.
- Color : Verde amarillento claro.
- Olor : Fruto putrefacto
- Resultados: No se encontraron posibles huevos de parásitos.
- Observaciones: -----

**No. ANILLO / IDENTIFICACION: 41Y**

**Características Macroscópicas de la Muestra:**

- Textura : Pastosa consistente. Restos de alimentos sin digerir (pepas, fibras).
- Color : Marrón verdoso con manchas blancas.
- Olor : Fruto putrefacto
- Resultados: No se encontraron posibles huevos de parásitos.
- Observaciones: -----

**No. ANILLO / IDENTIFICACION: 37Y- 38Y**

**Características Macroscópicas de la Muestra:**

- Textura : Cremosa con alimentos sin digerir.
- Color : Verde amarillento.
- Olor : Fruto putrefacto
- Resultados: No se encontraron posibles huevos de parásitos.
- Observaciones: -----

**No. ANILLO / IDENTIFICACION: 43Y – 45Y**

**Características Macroscópicas de la Muestra:**

- Textura : Pastosa con restos de alimentos sin digerir (pepas, hilachas)
- Color : Verde con amarillo, manchas blancas.
- Olor : Fruto putrefacto
- Resultados: No se encontraron posibles huevos de parásitos.
- Observaciones: -----