

Dinámica folicular durante el ciclo estral natural en búfalas (*Bubalus bubalis*)

Follicular dynamics of the natural estrous cycle in buffalo (*Bubalus bubalis*)

Jorge Alberto Sánchez^{1,2}, Marlyn Hellen Romero¹, Audelo Fernando Meneses¹

RESUMEN

El objetivo del estudio fue monitorear la dinámica folicular del ciclo estral natural de hembras bufalinas en Colombia. Se evaluaron los patrones de crecimiento y regresión de folículos ováricos de 11 búfalas durante dos ciclos estrales. Se realizaron exámenes ecográficos interdiarios de los ovarios para establecer patrones de ondas foliculares, número de ondas, día de emergencia, número de folículos reclutados, y características del folículo dominante (FD) y del cuerpo lúteo (CL). Las concentraciones de progesterona (P_4) se determinaron por radioinmunoensayo. Se evaluaron 17 ciclos normales (2, 11 y 4 ciclos con una, dos y tres ondas foliculares, respectivamente). El intervalo inter-ovulatorio fue de 12.5 ± 2.7 , 20.5 ± 1.2 y 28.8 ± 1.9 días para los ciclos con 1, 2 y 3 ondas foliculares, respectivamente. Las ondas foliculares emergieron los días 0 ± 2.3 en ciclos de una onda, los días 2.3 ± 1.0 y 10.5 ± 1.0 en ciclos de dos ondas y los días 1.25 ± 1.6 , 8.0 ± 1.9 y 20.8 ± 1.6 (promedio \pm e.e.) en ciclos de tres ondas. El diámetro máximo (cm) alcanzado por el FD fue de 1.2 ± 0.4 en ciclos de una onda, de 1.02 ± 0.2 y 1.3 ± 0.3 en ciclos de dos ondas, y de 1.2 ± 0.3 , 1.3 ± 0.3 y 1.2 ± 0.3 en ciclos de tres ondas. La concentración de P_4 en el día de máximo diámetro del CL en promedio fue de 7.2 ± 6.6 ng/ml. Se concluye que la dinámica folicular de la búfala colombiana se caracteriza por presentar patrones de una, dos y tres ondas foliculares, con predominio de ciclos de dos ondas.

Palabras clave: búfalos; ciclo estral; folículo; ondas foliculares; progesterona

ABSTRACT

The aim of the study was to monitor the follicular dynamics of the natural estrous cycle in the domestic buffalo in Colombia. Patterns of growth and regression of ovarian follicles in two consecutive oestrus cycles in 11 buffalos were evaluated. Ultrasound examination of the ovaries were conducted every second day to establish patterns of

¹ Laboratorio de Endocrinología y Reproducción Animal, Departamento de Salud Animal, Grupo CIENVET, Programa Medicina Veterinaria y Zootecnia, Facultad de Ciencias Agropecuarias, Universidad de Caldas, Manizales, Colombia

² Email: jorge.sanchez@ucaldas.edu.co

Recibido: 7 de mayo de 2018

Aceptado para publicación: 6 de diciembre de 2018

follicular waves, number of waves, emergency day, number of follicles recruited, and characteristics of the dominant follicle (DF) and of the corpus luteum (CL). Progesterone (P_4) concentration was determined by radioimmunoassay. Seventeen normal cycles (2, 11 and 4 estrous cycles with one, two and three follicular waves, respectively) were evaluated. The inter ovulatory interval was 12.5 ± 2.7 , 20.5 ± 1.2 and 28.8 ± 1.9 days for cycles with 1, 2 and 3 follicular waves, respectively. Follicular waves emerged on days 0 ± 2.3 for cycles with 1 wave, on days 2.3 ± 1.0 and 10.5 ± 1.0 in cycles with two waves and on days 1.6 ± 1.25 , 8.0 ± 1.9 and 20.8 ± 1.6 (mean \pm e.e.) in cycles with the waves. The concentration of P_4 on the day of maximum diameter of CL on average was 7.2 ± 6.6 ng/ml. In conclusion, follicular dynamics of the Colombian buffalo is characterized by patterns of one, two and three follicular waves, with predominance of two-wave cycles.

Key words: buffalo; estrous cycle; follicle; follicular wave; progesterone

INTRODUCCIÓN

La producción del búfalo doméstico (*Bubalus bubalis*) es de gran importancia en la economía agropecuaria de muchos países de Asia y América Latina. Estos animales están adaptados a climas subtropicales y tropicales, teniendo un gran potencial para la producción de trabajo, carne y leche, especialmente en suelos pobres de baja fertilidad (Singh *et al.*, 2000; Chaikhun *et al.*, 2010; Perera, 2011).

La reducida eficiencia reproductiva del búfalo afecta la productividad de la hembra, debido al inicio tardío de la pubertad, estacionalidad de nacimientos, pobre expresión del estro, largo anestro posparto y prolongado intervalo entre partos. Estas características pueden ser parcialmente atribuidas a cambios en la estacionalidad de lluvias, lo que produce una menor disponibilidad de alimentos (Murugavel *et al.*, 2009; Nam, 2010; Sah y Nakao, 2010; Sanchez *et al.*, 2017) y estrés térmico en el animal, caracterizado por elevadas secreciones de prolactina (Roy y Prakash, 2007). Además, se puede dar por cambios en el fotoperíodo y, por lo tanto, a alteraciones en la secreción de melatonina (Murugavel *et al.*, 2009; Nam, 2010; Perera, 2011).

La aplicación de la inseminación artificial (IA) en el búfalo se ve afectada por la baja expresión del celo, siendo común el estro silente (Rajananarayanan y Archunan, 2011). La concentración de 17β -estradiol durante el estro normal es más baja, comparada con la del bovino (Carvalho *et al.*, 2002), por lo que se prefiere la IA a término fijo (IATF) para implementar programas de servicios en búfalos (Abdullah *et al.*, 2001; Ali y Fahmmy, 2007). Asimismo, la presencia del macho durante el posparto favorece el reinicio de la actividad cíclica ovárica, reduce la incidencia de estros silentes y mejora la tasa de concepción al primer servicio (Gokuldas *et al.*, 2010).

La duración del ciclo estral (CE) está relacionada con el número de ondas foliculares que se desarrollan en cada ciclo. No obstante, el desarrollo de folículos primordiales hasta folículos en crecimiento y folículos terciarios aparenta ser poco efectivo en la especie bufalina, pues se presenta un número mayor de folículos atrésicos con relación al bovino (Madan *et al.*, 1996; Campanile *et al.*, 2010; Gimenes *et al.*, 2011; Baruselli *et al.*, 2013). Los búfalos presentan cerca de 12 000 folículos primarios al nacimiento, cifra bastante menor a los 133 000 reportados para bovinos (Danell, 1987; Drost, 2007).

Según datos del ICA (2015), Colombia cuenta con una población bufalina cercana a los 235 000 animales distribuidos en 2672 predios, concentrados principalmente en los departamentos de Córdoba (24.8%), Antioquia (20.4%) y Santander (12.6%), los cuales agrupan el 57.8% de la población nacional. Debido a que el búfalo presenta una alta capacidad de adaptación y rusticidad, se requiere estudiar su comportamiento reproductivo local para diseñar estrategias que mejoren el uso de biotecnologías y coadyuven a la mejora de su reproducción (Brito *et al.*, 2002). En Colombia no se han realizado estudios completos sobre la fisiología reproductiva de la búfala, que faciliten la comprensión de la dinámica folicular y el comportamiento endocrino. El objetivo del presente estudio fue describir la dinámica folicular en el ciclo estral natural de las búfalas en el trópico colombiano bajo.

MATERIALES Y MÉTODOS

Localización

El estudio se realizó en la región del Magdalena Medio colombiano, en la hacienda La Gloria del municipio de Puerto Salgar, Colombia. El clima de la zona se caracteriza por ser un bosque húmedo tropical, con temperatura promedio de 26 °C, pluviosidad de 1420 mm y una altura de 150 msnm. El experimento se llevó a cabo durante la estación de verano (junio-noviembre) de 2013.

Animales

Se seleccionaron 20 hembras bufalinas raza Trinitaria (búfalo colombiano) del total del hato, de 6 años de edad, con peso corporal promedio de 450 kg y condición corporal de 3.5 dentro de una escala de 1-5 (Alapati *et al.*, 2010), con intervalo posparto entre 60 y 150 días y con cría al pie. Los animales no estaban bajo ningún protocolo de sincronización para poder evaluar el ciclo estral de forma natural.

Las búfalas tenían tres lactancias en promedio y estuvieron acompañadas por un butoro recelador para determinar el comportamiento de estro. Los animales se observaron cada 12 horas (06:00 y 18:00) durante dos ciclos consecutivos. El examen fue realizado por un único operador, médico veterinario especialista en reproducción bovina. Las búfalas fueron consideradas en estro cuando aceptaban ser montadas por el toro recelador, presentaban descarga de moco cristalino por la vulva o el dispositivo Kamar® activado. Todas las vacas recibieron el mismo manejo sanitario y fueron mantenidas en pastoreo extensivo en potreros con pasto Angleton (*Dichanthium aristatum*), sal mineralizada al 8% y agua a voluntad. Los potreros contaban con zonas con sombra y cuerpos de agua para las actividades de termorregulación.

Examen Ecográfico

Una vez detectado el estro, se evaluó mediante ecografía la tonicidad del útero, el flujo vaginal y las estructuras ováricas, teniendo en cuenta el grado de ecogenicidad del endometrio y la delimitación marcada del endometrio y el miometrio, además del acúmulo de líquido en el lumen uterino (Descôteaux *et al.*, 2010).

Se utilizó un ecógrafo veterinario Aquila VetPro® (Esaote SpA, Pie Medical, Países Bajos), provisto de una sonda rectal de 6-8 Mhz. Se registraron y midieron los folículos con diámetro mayor o igual a 0.3 cm. Los ovarios fueron monitoreados cada dos días por dos o tres ciclos estrales consecutivos para establecer el intervalo inter-ovulatorio (IIO), el folículo dominante (FD), catalogado como mayor de 1 cm de diámetro y el mayor de los folículos presentes. Los folículos subordinados (FS) (cohorte folicular) fueron aquellos que aparecieron juntamente con el *pool* folicular del FD, donde un FD y su cohorte se definió como una onda folicular. El día de emergencia de la onda folicular se estableció como el día de la primera observación de un folículo que alcanzó los 0.3 cm de diámetro.

Además, se determinó la vida útil del FD (días entre su aparición y su atresia completa), el máximo diámetro (promedio de los diámetros máximos de cada folículo), el día donde alcanzó su mayor diámetro y la tasa de crecimiento (máximo diámetro del folículo dominante dividido por la duración del crecimiento). El cuerpo lúteo (CL) se fijó como estructura poco ecogénica derivado del FD (Barkawi *et al.*, 2009). Se tuvo la precaución de identificar CL originados por luteinización de folículos no ovulatorios y excluirlos del estudio. En el tercer celo se realizó la IA y el diagnóstico de preñez se realizó por ecografía el día 26 después de la inseminación.

Determinación de Progesterona

Se recolectaron 10 ml de sangre por venopunción yugular en un tubo Vacutainer® sin anticoagulante cada 48 horas durante dos ciclos estrales consecutivos. El suero fue separado por centrifugación durante 10 min a 3000 g y fue almacenado en tubos Ependorff® a -20 °C.

Los niveles de progesterona (P_4) se determinaron mediante el método de radioinmunoensayo en fase sólida (RIA), utilizando el kit RIA-DPC (Laboratorio Siemens, Munich, Alemania), con una sensibilidad de detección del 94-96%. El análisis se corrió completo (el máximo de muestras), empleando una curva estándar al inicio y otra al final del ensayo. Se usaron controles intraensayo cada 12 muestras.

Diseño Estadístico

Los análisis se realizaron utilizando el paquete estadístico SAS 9.2 para Windows (SAS Institute Inc, North Carolina, EEUU). Se trabajó con dos grupos de datos: el primero para caracterizar las ondas foliculares y el FD, y el segundo para describir el CL y las concentraciones de P_4 .

Se realizó una comparación con las medias de cuadrados mínimos de las características de las ondas mediante un modelo lineal generalizado. Se utilizó el análisis de varianza para determinar el efecto entre las ondas y las variables independientes (duración del IIO, duración de la onda, día de emergencia de la onda, número de folículos reclutados menores de 0.3 cm, número de folículos reclutados de 0.3 a 0.6 cm, máximo diámetro, día de máximo diámetro, vida promedio y tasa de crecimiento del folículo dominante). Los resultados se presentaron como promedios y errores estándar (EE). Las diferencias entre las ondas se evaluaron con una prueba de comparación múltiple ajustada con Tukey-Kramer.

Se empleó una regresión lineal simple para analizar la relación entre las concentraciones de P_4 y las variables independientes (diámetro máximo, día de máximo diámetro, vida promedio, tasa de crecimiento para el CL y preñez). En todos los análisis se consideró como significativo un valor de $p < 0.05$.

RESULTADOS

De los 20 animales seleccionados, se descartaron nueve búfalas por aciclia o ciclos irregulares. Se evaluaron 21 ciclos estrales de los cuales 17 fueron catalogados como ciclos estrales de duración esperada y 4 (19%) como anovulatorios, los cuales no fueron utilizados en el estudio.

La duración del IIO fue de 22.7 ± 1.0 días. El diámetro máximo del FD fue de 1.21 ± 0.07 cm, alcanzado en el día 12.1 ± 1.4 , con una vida promedio 10.1 ± 0.6 días y una tasa de crecimiento de 0.1 ± 0.01 cm/día.

Las búfalas mostraron tres tipos de patrones foliculares: 2 ciclos de una onda (9.5%), 11 ciclos de dos ondas (52.4%) y 4 ciclos de tres ondas (19.0%). A los animales que se les evaluaron tres ciclos consecutivos, el pri-

Cuadro 1. Características del ciclo estral y las ondas foliculares en búfalas colombianas (11 hembras, 17 ciclos estrales)

Variables	N.º de onda	Ondas foliculares por ciclo estral		
		Una (n=2)	Dos (n=8)	Tres (n=4)
Intervalo inter-ovulatorio (días)		12.5 ± 2.7 ^a	20.5 ± 1.2 ^a	28.8 ± 1.9 ^b
Duración de la onda folicular (días)	1	11.5 ± 2.8	10.2 ± 1.2	8.5 ± 2.0
	2	-	10.1 ± 1.2	10.7 ± 2.3
	3	-	-	10.8 ± 2.0
Emergencia de la onda folicular (días)	1	0 ± 2.3	2.27 ± 1.0 ^A	1.3 ± 1.6 ^A
	2	-	10.5 ± 1.0 ^B	8.0 ± 1.9 ^A
	3	-	-	20.8 ± 1.6 ^B
N.º de folículos <0.3 cm reclutados por onda folicular	1	5.5 ± 4.0	5.0 ± 1.7	9.0 ± 2.8
	2	-	5.4 ± 1.7	0.7 ± 3.2
	3	-	-	3.3 ± 2.8
N.º de folículos de 0.3-0.6 cm reclutados por onda folicular	1	1.0 ± 1.3	1.2 ± 0.6	0.5 ± 0.9
	2	-	1.2 ± 0.6	1.0 ± 1.1
	3	-	-	1.0 ± 0.9

Los valores se presentan como media ± error estándar. Las medias con diferente letra (a, b) dentro de filas y dentro de columnas por variable (A, B) indican diferencia estadística (p<0.05).

mer ciclo exhibió patrones de una onda folicular, seguidos de ciclos con patrones de dos ondas foliculares, sin embargo algunas búfalas con ciclos estrales largos solo presentaron dos ciclos en el mismo seguimiento.

Ondas Foliculares

Se observó diferencia significativa en la duración del IIO (p<0.05), siendo de mayor duración en animales que presentaron un patrón de tres ondas (28.8 ± 1.9 días), así como en el día de la emergencia de las ondas. De otra parte, no se observaron diferencias significativas en el número de folículos reclutados por onda folicular (Cuadro 1).

Características del Folículo Dominante

El diámetro máximo de los FD y los días de ocurrencia, así como su tasa de crecimiento según las ondas foliculares se presentan en

el Cuadro 2. No se encontraron diferencias significativas entre ondas con relación a las variables en estudio. Por otro lado, el coeficiente de Pearson demostró una asociación entre la duración del intervalo inter-ovulatorio y el número de ondas (r=0.797; p<0.05).

Cuerpo Lúteo y P₄

El CL presentó un tamaño promedio de 1.6 ± 0.2 cm en el día 7.0 ± 1.9, una vida promedio de 10.9 ± 2.3 días y una tasa de crecimiento de 0.04 ± 0.13 cm/día. La concentración de P₄ en el día de máximo diámetro del CL en promedio fue de 7.2 ± 6.6 ng/mL.

La tasa de preñez en el ciclo estral natural fue de 36.3%. Las concentraciones de P₄ al día de la emergencia de la onda del folículo ovulatorio fue de 4.46 ± 1.50 ng/ml en búfalas preñadas y de 1.96 ± 1.23 ng/ml en búfalas vacías. Las concentraciones de P₄ al

Cuadro 2. Características del folículo dominante durante el ciclo estral natural en búfalas colombianas (11 hembras, 17 ciclos estrales)

Características del folículo dominante (FD)	N.º de onda	Ondas foliculares por ciclo estral		
		Una (n=2)	Dos (n=8)	Tres (n=4)
Diámetro máximo (cm)	1	1.2 ± 0.4	1.0 ± 0.2	1.2 ± 0.3
	2	-	1.3 ± 0.2	1.3 ± 0.3
	3	-	-	1.2 ± 0.3
Día del diámetro máximo	1	5.0 ± 3.1	4.9 ± 1.3	5.5 ± 2.2
	2	-	17.6 ± 1.3	15.7 ± 2.5
	3	-	-	24.0 ± 2.2
Vida promedio (días)	1	11.5 ± 2.8	10.2 ± 1.2	8.5 ± 2.0
	2	-	10.1 ± 1.2	10.6 ± 2.3
	3	-	-	10.7 ± 2.0
Tasa de crecimiento (cm/día)	1	0.1 ± 0.0	0.1 ± 0.0	0.1 ± 0.0
	2	-	0.1 ± 0.0	0.1 ± 0.0
	3	-	-	0.07 ± 0.02

Los valores se presentan como media ± error estándar. No hubo diferencias estadísticas entre medias

día de máximo diámetro del FD fue de 8.16 ± 3.19 ng/ml en búfalas preñadas y de 2.97 ± 2.61 ng/ml en búfalas vacías. El máximo tamaño del CL en búfalas preñadas fue de 1.63 ± 0.35 cm el día 6.0 ± 3.23 y en búfalas vacías de 1.54 ± 0.26 cm el día 7.5 ± 2.44 .

Las regresiones lineales mostraron asociación entre las concentraciones de P_4 con el estado de preñez ($R^2 = 0.62$; $p < 0.001$) y la duración del ciclo estral ($R^2 = 0.84$; $p < 0.001$). Por otro lado, no se observaron asociaciones entre las concentraciones de P_4 al máximo diámetro del FD, la vida promedio del FD y del CL ni las tasas de crecimiento del CL, ni entre el tamaño del CL y el tamaño del FD.

DISCUSIÓN

La literatura científica señala que el reducido número de folículos en la superficie ovárica de la búfala se atribuye al mayor porcentaje de atresia folicular y a la escasa

interrelación de las células de la granulosa, cuando se compara con el bovino (Feranil *et al.*, 2004; Mondadori *et al.*, 2007; Mondadori *et al.*, 2010).

Los búfalos son animales poliéstricos estacionales (Baruselli *et al.*, 1997; Nam, 2010). En general se reporta una duración del ciclo estral de 16 a 33 días y un IIO de 18 a 24 días (Baruselli *et al.*, 1997; Barkawi *et al.*, 2009; Nam, 2010; Perera, 2011), datos que concuerdan con lo observado en el presente estudio, en el cual se encontró una duración del IIO de 22.7 ± 1.0 días.

Los resultados de este estudio revelan que las búfalas presentan un predominio de dos (52.4%) y tres ondas (19.0%) foliculares en el ciclo estral, en concordancia con otros autores que describen un patrón de crecimiento folicular de dos ondas en el 63 al 83% de los casos (Singh *et al.*, 2000; Ali *et al.*, 2003; De Renis y Lopez-Gatius, 2007; Azawi *et al.*, 2009; Barkawi *et al.*, 2009), seguido por pa-

trones de tres ondas (25 a 33%) y 3.3% de una onda folicular (Manik *et al.*, 2002; Awasthi *et al.*, 2006; Warriach y Ahmad, 2007; Campanile *et al.*, 2010; Yindee *et al.*, 2010).

En el estudio se evidenció en los animales a los cuales se les hizo el seguimiento de tres ciclos, que el primer ciclo exhibía patrones de una onda folicular, seguidos de ciclos con patrones de dos ondas foliculares. Este resultado contradice lo reportado por Taneja *et al.* (1996), quienes evaluaron búfalas durante dos ciclos, presentando dos ondas en el primero y una onda en el segundo ciclo estral, lo que corresponde a una alteración en el patrón de ondas que no ha sido reportada para los bovinos. No obstante, se sugiere que si las búfalas están en compañía del toro bufalino, los ciclos ovulatorios cortos de una onda (15-17 días) ocurren con mayor frecuencia, siendo un patrón normal de la dinámica folicular que favorece las tasas de concepción (Abdalla, 2003).

Las diferencias significativas en la duración del IIO por efecto del número de ondas foliculares encontradas en el presente estudio ($p < 0.05$), difieren de los promedios reportados por Taneja *et al.* (1996) de 23.0 ± 1.0 vs. 21.3 ± 0.9 días de duración del IIO con una dinámica folicular de una y dos ondas, respectivamente, así como del estudio de Awasthi *et al.* (2006) quienes reportaron 20.8 ± 1.0 y 22.3 ± 0.9 días en animales con una dinámica folicular de una y dos ondas, respectivamente.

Barkawi *et al.* (2009) observaron diferencias significativas en el día de emergencia de la onda y en el número de folículos reclutados en búfalas egipcias, indicando que en los ciclos de tres ondas, la emergencia de la primera onda es más temprana y el número de folículos reclutados es mayor, comparados con patrones de dos ondas. Estos resultados solo coinciden con los del presente estudio en relación con el día de emergencia de la primera onda folicular, pues no se en-

contró diferencias significativas en el número de folículos reclutados por onda. En la fase de selección, Baruselli *et al.* (1997) reportaron un promedio de 6 a 8 folículos reclutados por cada onda, resultado similar a este estudio donde se hallaron entre 5 a 6 folículos menores de 0.3 cm.

En el presente estudio no se encontró diferencia en la tasa de crecimiento ($p=0.615$) ni en el diámetro máximo del folículo dominante ($p=0.788$), resultados que coinciden con los hallados por Presicce *et al.* (2005); sin embargo, Baruselli *et al.* (1997) reportaron diferencias en el diámetro máximo del primer folículo dominante (15.0 ± 2.3 vs. 11.9 ± 1.7 mm) y el diámetro del folículo ovulatorio (15.5 ± 1.6 vs. 13.4 ± 1.3 mm) registrados en la segunda y tercera onda folicular.

El promedio de las concentraciones de P_4 del presente estudio concuerdan con valores reportados por Vale y Ribeiro (2005) y Mondal *et al.* (2006, 2009), quienes presentan niveles de P_4 en día del estro de 0.3-0.6 ng/ml, llegando a niveles de 1.36-3.6 ng/ml en los días 13-13 para caer de nuevo a niveles basales el día 17 del ciclo estral.

CONCLUSIONES

La dinámica folicular de la búfala bajo las condiciones del presente estudio se caracterizó por presentar patrones de una, dos y tres ondas foliculares, donde la duración del intervalo entre ovulaciones fue dependiente del número de ondas foliculares.

Agradecimiento

Fuente de financiación: Patrimonio autónomo Fondo Nacional de Financiamiento para la Ciencia, la Tecnología y la Innovación, Francisco José de Caldas-Colciencias, la Vicerrectoría de Investigaciones y Posgrados de la Universidad de Caldas y el Fondo Bufalero del Centro.

LITERATURA CITADA

1. **Abdalla EB. 2003.** Improving the reproductive performance of Egyptian buffalo cows by changing the management system. *Anim Reprod Sci* 75: 1-8. doi: 10.1016/S0378-4320(02)-00225-7
2. **Abdullah P, Williamson NB, Parkinson TJ, Fathalla M. 2001.** Comparison of estrus synchronization programmes in dairy cattle using oestradiol benzoate, short-acting progesterone and cloprostenol, or busserelin and cloprostenol. *New Zeal Vet J* 49: 201-210. doi: 10.1080/00480169.2001.36233
3. **Alapati A, Rao SR, Jeepalyam S, Patrapalle SM, Yemireddy KR. 2010.** Development of the body condition score system in Murrah buffaloes: validation through ultrasonic assessment of body fat reserves. *J Vet Sci* 11: 1-8. doi: 10.4142/jvs.2010.11.1.1
4. **Ali A, Abdel-Razek AK, Abdel-Ghaffar S, Glatzel PS. 2003.** Ovarian follicular dynamics in buffalo cows (*Bubalus bubalis*). *Reprod Domest Anim* 38: 214-218. doi: 10.1046/j.1439-0531.2003.-00428.x
5. **Ali A, Fahmy S. 2007.** Ovarian dynamics and milk progesterone concentrations in cycling and non-cycling buffalo-cows (*Bubalus bubalis*) during Ovsynch program. *Theriogenology* 68: 23-28. doi: 10.1016/j.theriogenology.2007.03.011
6. **Awasthi MK, Khare A, Kavani FS, Siddiquee GM, Panchal MT, Shah RR. 2006.** Is one-wave follicular growth during the estrous cycle a usual phenomenon in water buffaloes (*Bubalus bubalis*). *Anim Reprod Sci* 92: 241-253. doi: 10.1016/j.anireprosci.-2005.05.024
7. **Azawi OI, Ali AJ, Noaman UT. 2009.** A study on the ovarian follicular dynamic in Iraqi Northern Buffaloes. *Trop Anim Health Pro* 41: 79-83. doi: 10.1007/s11250-008-9156-z
8. **Barkawi AH, Hafez YM, Ibrahim SA, Ashour G, El-Asheeri AK, Ghanem N. 2009.** Characteristics of ovarian follicular dynamics throughout the estrous cycle of Egyptian buffaloes. *Anim Reprod Sci* 110: 326-334. doi: 10.1016/j.anireprosci.2008.02.016
9. **Baruselli PS, Mucciolo RG, Visintin JA, Viana WG, Arruda RP, Madureira EH, Oliveira CA, et al. 1997.** Ovarian follicular dynamics during the estrous cycle in buffalo (*Bubalus bubalis*). *Theriogenology* 47: 1531-1547. doi: 10.1016/S0093-691X(97)00159-3
10. **Baruselli P, Soares J, Gimenes L, Carvalho NA. 2013.** Control of buffalo follicular dynamics for artificial insemination, superovulation and *in vitro* embryo production. *Buffalo Bull* 32: 160-176.
11. **Brito LF, Satrapa R, Marson EP, Kastelic JP. 2002.** Efficacy of PGF-(2alpha) to synchronize estrus in water buffalo cows (*Bubalus bubalis*) is dependent upon plasma progesterone concentration, corpus luteum size and ovarian follicular status before treatment. *Anim Reprod Sci* 73: 23-35.
12. **Campanile G, Baruselli PS, Neglia G, Vecchio D, Gasparrini B, Gimenes LU, Zicarelli L, et al. 2010.** Ovarian function in the buffalo and implications for embryo development and assisted reproduction. *Anim Reprod Sci* 121: 1-11. doi: 10.1016/j.anireprosci.2010.03.012
13. **Carvalho NAT, Baruselli PS, Zicarelli L, Madureira EH, Visintin JA, D'Occhio MJ. 2002.** Control of ovulation with a GnRH agonist after superstimulation of follicular growth in buffalo: fertilization and embryo recovery. *Theriogenology* 58: 1641-1650. doi: 10.1016/S0093-691X(02)01057-9
14. **Chaikhun T, Tharasanit T, Rattanatop J, De Rensis F, Techakumphu M. 2010.** Fertility of swamp buffalo following the synchronization of ovulation by the sequential administration of GnRH and PGF2alpha combined with fixed-

- timed artificial insemination. *Theriogenology* 74: 1371-1376. doi: 10.1016/j.theriogenology.2010.06.007
15. **Danell B. 1987.** Oestrous behavior, ovarian morphology and cyclical variation in follicular system and endocrine pattern in water buffalo heifers. PhD Thesis. Uppsala, Sweden: Swedish University of Agricultural Sciences. 94 p.
 16. **De Rensis F, Lopez-Gatiús F. 2007.** Protocols for synchronizing estrus and ovulation in buffalo (*Bubalus bubalis*): a review. *Theriogenology* 67: 209-216. doi: 10.1016/j.theriogenology.2006.09.039
 17. **DesCôteaux L, Colloton J, Gnemmi G. 2010.** Practical atlas of ruminant and camelid reproductive ultrasonography. Iowa, USA: Wiley-Blackwell. 244 p.
 18. **Drost M. 2007.** Advanced reproductive technology in the water buffalo. *Theriogenology* 68: 450-453. doi: 10.1016/j.theriogenology.2007.04.013
 19. **Feranil JB, Isobe N, Nakao T. 2004.** Cell proliferation in the atretic follicles of buffalo and cattle ovary. *Reprod Domest Anim* 39: 405-409. doi: 10.1111/j.1439-0531.2004.00543.x
 20. **Gimenes LU, Carvalho NA, Sá Filho MF, Vannucci FS, Torres-Júnior JR, Ayres H, Ferreira RM, et al. 2011.** Ultrasonographic and endocrine aspects of follicle deviation, and acquisition of ovulatory capacity in buffalo (*Bubalus bubalis*) heifers. *Anim Reprod Sci* 123: 175-179. doi: 10.1016/j.anireprosci.2010.12.004
 21. **Gokuldas PP, Yadav MC, Kumar H, Singh G, Mahmood S, Tomar AK. 2010.** Resumption of ovarian cyclicity and fertility response in bull-exposed postpartum buffaloes. *Anim Reprod Sci* 121: 236-241. doi: 10.1016/j.anireprosci.2010.06.005
 22. **[ICA] Instituto Colombiano Agropecuario. 2015.** Colombia: Censo pecuario nacional - 2015. [Internet]. Disponible en: <http://www.ica.gov.co/getdoc/8232c0e5-be97-42bd-b07b-9cdbfb-07fcac/Censos-2008.aspx>
 23. **Madan ML, Das SK, Palta P. 1996.** Application of reproductive technology to buffaloes. *Anim Reprod Sci* 42: 299-306. doi: 10.1016/0378-4320(96)01534-5
 24. **Manik RS, Palta P, Singla SK, Sharma V. 2002.** Folliculogenesis in buffalo (*Bubalus bubalis*): a review. *Reprod Fert Develop* 14: 315-325. doi: 10.1071/RD01126
 25. **Mondadori RG, Luque MCA, Santin TR, Bão SN. 2007.** Ultrastructural and morphometric characterization of buffalo (*Bubalus bubalis*) ovarian preantral follicles. *Anim Reprod Sci* 97: 323-333. doi: 10.1016/j.anireprosci.2006.02.010
 26. **Mondadori RG, Santin TR, Fidelis AAG, Porfírio EP, Bão SN. 2010.** Buffalo (*Bubalus bubalis*) pre-antral follicle population and ultrastructural characterization of antral follicle oocyte. *Reprod Domest Anim* 45: 33-37. doi: 10.1111/j.1439-0531.2008.01199.x
 27. **Mondal S, Prakash BS, Palta P. 2007.** Endocrine aspects of oestrous cycle in buffaloes (*Bubalus bubalis*): an overview. *Asian Austral J Anim* 20: 124-131. doi: 10.5713/ajas.2007.124
 28. **Mondal S, Suresh KP, Nandi S. 2009.** Endocrine profiles of oestrous cycle in buffalo: a meta-analysis. *Asian Austral J Anim* 23: 169-174. doi: 10.5713/ajas.2010.90193
 29. **Murugavel K, Antoine D, Raju MS, López-Gatiús F. 2009.** The effect of addition of equine chorionic gonadotropin to a progesterone-based estrous synchronization protocol in buffaloes (*Bubalus bubalis*) under tropical conditions. *Theriogenology* 71: 1120-1126. doi: 10.1016/j.theriogenology.2008.12.012
 30. **Nam NH. 2010.** Characteristics of reproduction of the water buffalo and techniques used to improve their reproductive performance. *J Sci Dev* 8: 100-110.
 31. **Perera BM. 2011.** Reproductive cycles of buffalo. *Anim Reprod Sci* 124: 194-199. doi: 10.1016/j.anireprosci.2010.08.022

32. **Presicce GA, Bella A, Terzano GM, De Santis G, Senatore EM. 2005.** Postpartum ovarian follicular dynamics in primiparous and pluriparous Mediterranean Italian buffaloes (*Bubalus bubalis*). *Theriogenology* 63: 1430-1439. doi: 10.1016/j.theriogenology.2004.-07.003
33. **Rajanarayanan S, Archunan G 2011.** Identification of urinary sex pheromones in female buffaloes and their influence on bull reproductive behaviour. *Res Vet Sci* 91: 301-305. doi: 10.1016/j.rvsc.-2010.12.005
34. **Roy KS, Prakash BS. 2007.** Seasonal variation and circadian rhythmicity of the prolactin profile during the summer months in repeat-breeding Murrah buffalo heifers. *Reprod Fert Develop* 19: 569-575. doi: 10.1071/RD06093
35. **Sánchez JA, Romero MH, Suarez YJ. 2017.** Estacionalidad reproductiva de la hembra bufalina (*Bubalus bubalis*). *Rev Inv Vet Peru* 28: 606-618. doi: 10.15381/rivep.v28i3.13289
36. **Sah SK, Nakao TA. 2010.** A clinical study of anestrus buffaloes in southern Nepal. *J Reprod Develop* 56: 208-211. doi: 10.1262/jrd.09-137T
37. **Singh J, Nanda AS, Adams GP. 2000.** The reproductive pattern and efficiency of female buffaloes. *Anim Reprod Sci* 60-61: 593-604. doi: 10.1016/S0378-4320(00)00109-3
38. **Taneja M, Ali A, Singh G. 1996.** Ovarian follicular dynamics in water buffalo. *Theriogenology* 46: 121-130. doi: 10.1016/0093-691X(96)00147-1
39. **Vale WG, Ribeiro H. 2005.** Características reprodutivas dos bubalinos: puberdade, ciclo estral, involução uterina e atividade ovariana no pós-parto. *Rev Bras Reprod Anim* 29: 63-73.
40. **Warriach HM, Ahmad N. 2007.** Follicular waves during the oestrous cycle in Nili-Ravi buffaloes undergoing spontaneous and PGF2alpha-induced luteolysis. *Anim Reprod Sci* 101: 332-337. doi: 10.1016/j.anire-prosci.2007.-01.013
41. **Yindee M, Techakumphu M, Lohachit C, Sirivaidyapong S, Na-Chiangmai A, Colenbrander B. 2010.** Ovarian activity and sexual behavior in the postpartum swamp buffalo (*Bubalus bubalis*). *Ital J Anim Sci* 6: 632-635. doi: 10.4081/ijas.2007.s2.632