·神经肌肉病·

Duchenne型肌营养不良症肌肉磁共振成像 脂肪浸润和水肿特点分析

梁颖茵 黎规典 何荣兴 漆微韡 徐雪 周香雪 朱荣兰 姚璐 张成

【摘要】 目的 总结 Duchenne 型肌营养不良症肌肉 MRI 脂肪浸润和水肿特点。方法 共70 例诊 断明确的 Duchenne 型肌营养不良症患者均行临床严重程度分级,以及臀部(包括臀大肌、臀中肌、臀小 肌、髂腰肌、梨状肌、闭孔内肌、闭孔外肌、阔筋膜张肌、耻骨肌、竖脊肌、腰大肌、髂肌)、大腿(包括大收 肌、股薄肌、长收肌、缝匠肌、股直肌、股中间肌、股内侧肌、股外侧肌、股二头肌、半腱肌、半膜肌)和小腿 (包括腓肠肌、比目鱼肌、腓骨长肌、胫骨后肌、胫骨前肌、跗长屈肌、跗长伸肌、趾长伸肌)共计31块肌肉 MRI检查,并采用T₁WI脂肪浸润分级和T₂WI抑脂成像水肿分级评价肌肉脂肪浸润和水肿程度。结果 31 块肌肉中 30 块(96.77%)出现脂肪浸润,23 块(74.19%)出现水肿,肌肉脂肪浸润比例高于水肿比例。 臀大肌等21块肌肉T₁WI脂肪浸润分级≥2级,胫骨后肌等10块肌肉T₁WI脂肪浸润分级≤1级;比目鱼 肌等5块肌肉T_WI抑脂成像水肿分级3级。Spearman 秩相关分析显示,盆带肌群中臀大肌(r=0.518, P = 0.016)、臀中肌($r_{r} = 0.528$, P = 0.014)、臀小肌($r_{r} = 0.528$, P = 0.014)、髂腰肌($r_{r} = 0.695$, P = 0.000)、梨状 肌(r_a = 0.451, P = 0.040)、耻骨肌(r_a = 0.567, P = 0.009)、竖脊肌(r_a = 0.499, P = 0.025), 大腿肌群中大收肌 (r_i = 0.607, P = 0.005)、长收肌(r_i = 0.547, P = 0.013)、股直肌(r_i = 0.614, P = 0.004)、股中间肌(r_i = 0.566, P=0.009)、股内侧肌(r,=0.522, P=0.018)、股外侧肌(r,=0.503, P=0.024)、股二头肌(r,=0.508, P= 0.022),小腿肌群中腓肠肌(r,=0.715,P=0.001)、腓骨长肌(r,=0.571,P=0.017)、胫骨后肌(r,=0.514, P=0.035)T₁WI脂肪浸润分级与临床严重程度分级呈正相关,其余肌肉T₁WI脂肪浸润分级与临床严重 程度分级无关联性(均P>0.05);31块肌肉T₂WI抑脂成像水肿分级与临床严重程度分级均无关联性 (P>0.05)。结论 Duchenne型肌营养不良症肌肉脂肪浸润与临床严重程度一致性较好,是反映临床严 重程度的理想指标,而水肿对临床严重程度的影响需根据肌肉特点个体化分析。

【关键词】 肌营养不良,杜氏; 磁共振成像; 脂肪组织; 水肿

Characteristics of fatty infiltration and edema of muscle MRI in Duchenne muscular dystrophy patients

LIANG Ying-yin¹, LI Gui-dian², HE Rong-xing², QI Wei-wei¹, XU Xue¹, ZHOU Xiang-xue¹, ZHU Rong-lan¹, YAO Lu¹, ZHANG Cheng¹

¹Department of Neurology, ²Department of Radiology, the First Affiliated Hospital, Sun Yat-sen University, Guangzhou 510080, Guangdong, China

Corresponding author: ZHANG Cheng (Email: zhangch6@mail.sysu.edu.cn)

[Abstract] Objective To summarize the characteristics of fatty infiltration and edema of muscle MRI in Duchenne muscular dystrophy (DMD) patients. **Methods** A total of 70 DMD patients underwent Clinical Functional Scale and muscle MRI of the pelvic (gluteus maximus, gluteus medius, gluteus minimus, iliopsoas, piriformis, obturator internus, obturator externus, tensor fasciae latae, pectineus, erector spinae, psoas major muscle, iliacus), thigh (adductor magnus, gracilis, adductor longus, sartorius, rectus femoris, vastus intermedius, vastus medialis, vastus lateralis, biceps femoris, semitendinosus, semimembranosus) and leg (gastrocnemius, soleus, peroneus longus, tibialis posterior, tibialis anterior, flexor hallucis longus,

doi:10.3969/j.issn.1672-6731.2018.07.006

基金项目:国家自然科学基金资助项目(项目编号:81471280);国家自然科学基金资助项目(项目编号:81771359)

作者单位:510080 广州,中山大学附属第一医院神经科(梁颖茵、漆微韡、徐雪、周香雪、朱荣兰、姚璐、张成),放射科 (黎规典、何荣兴)

通讯作者:张成(Email:zhangch6@mail.sysu.edu.cn)

extensor hallucis longus, extensor digitorum longus). T1WI fatty infiltration grade and fat suppression T2WI edema grade were performed to analyze the imaging features of fatty infiltration and edema. Results In 31 muscles, 30 muscles (96.77%) presented fatty infiltration and 23 (74.19%) presented edema. The occurrence rate of fatty infiltration was higher than that of edema. A total of 21 muscles including gluteus maximus, were found T₁WI fatty infiltration grades greater than 2, and 10 muscles including tibialis posterior, were less than 1. Five muscles including soleus were found fat suppression T₂WI edema grade 3. Spearman rank correlation analysis showed positive correlations between T₁WI fatty infiltration grade and Clinical Functional Scale in 7 pelvic muscles [gluteus maximus ($r_s = 0.518$, P = 0.016), gluteus medius ($r_s = 0.518$, P = 0.016), P = 0.016), P = 0.016, 0.528, P = 0.014), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.014), iliopsoas ($r_s = 0.695$, P = 0.000), piriformis ($r_s = 0.528$, P = 0.014), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus minimus ($r_s = 0.528$, P = 0.000), gluteus min 0.451, P = 0.040), pectineus ($r_s = 0.567$, P = 0.009), erector spinae ($r_s = 0.499$, P = 0.025)], 7 thigh muscles [adductor magnus ($r_s = 0.607$, P = 0.005), adductor longus ($r_s = 0.547$, P = 0.013), rectus femoris ($r_s = 0.614$, P = 0.004), vastus intermedius ($r_s = 0.566$, P = 0.009), vastus medialis ($r_s = 0.522$, P = 0.018), vastus lateralis $(r_s = 0.503, P = 0.024)$, biceps femoris $(r_s = 0.508, P = 0.022)$] and 3 leg muscles [gastrocnemius $(r_s = 0.715, P = 0.024)$] P = 0.001), peroneus longus ($r_s = 0.571$, P = 0.017), tibialis posterior ($r_s = 0.514$, P = 0.035)]. There was no correlation between T_1WI fatty infiltration grade and Clinical Functional Scale in other muscles (P > 0.05, for all). There was no correlation between fat suppression T₂WI edema grade and Clinical Functional Scale in all muscles (P > 0.05, for all). Conclusions Fatty infiltration grade can be well used to assess the severity of DMD. The role of muscle edema on assessing clinical severity should be analyzed according to individual muscle characteristics.

(Key words) Muscular dystrophy, Duchenne; Magnetic resonance imaging; Adipose tissue; Edema

This study was supported by the National Natural Science Foundation of China (No. 81471280, 81771359).

Duchenne型肌营养不良症(DMD)是我国最常见的X连锁隐性遗传性疾病,通常于3~5岁隐匿发病,约12岁丧失行走能力,约20岁因呼吸和(或)循环衰竭而死亡;临床特征是进行性四肢近端骨骼肌萎缩、无力,尤以盆带肌无力显著;病理学特征是肌纤维坏死、再生和间质增生,至疾病晚期肌细胞明显减少,代之以脂肪和结缔组织;骨骼肌MRI具有软组织分辨力高、多平面成像和无创性等优点,在评价Duchenne型肌营养不良症患者肌肉损害分布、动态变化、损害性质方面具有较大优势^[12]。本研究回顾分析70例Duchenne型肌营养不良症患者的临床资料,总结其肌肉MRI脂肪浸润和水肿特点,以期提高临床医师对Duchenne型肌营养不良症肌肉影像学特点的认识。

资料与方法

一、临床资料

1.纳入标准 (1)Duchenne型肌营养不良症的 诊断标准采用 1991 年的欧洲神经肌肉病中心 (ENMC)制定的标准^[3],主要从临床表现、血清肌酸 激酶(CK)测定、肌肉病理学检查、抗肌萎缩蛋白 (dystrophin)和基因检测方面进行判断。(2)本研究 经中山大学附属第一医院道德伦理委员会审核批 准,所有患者或其家属均知情同意并且签署知情同 意书。

2. 排除标准 (1)中间型肌营养不良症患者。 (2)Becker型肌营养不良症(BMD)患者。(3)检查部 位外伤患者。(4)不能配合检查患者。

3. 一般资料 根据上述纳入与排除标准,选择 2004年1月-2017年1月在中山大学附属第一医院 神经科明确诊断为Duchenne型肌营养不良症的患 者共70例,均为男性;年龄0.75~24岁,中位年龄7 (5,9)岁;病程0.75~24年,中位病程7(5,9)年;根 据临床严重程度分级(Clinical Functional Scale)标 准(1~4级)^[4-5],1级22例(31.43%),2级36例 (51.43%),3级8例(11.43%),4级4例(5.71%)。

二、研究方法

1. 肌肉 MRI 检查 采用荷兰 Philips 公司生产的 Achieva 1.5T 双梯度高场强 MRI 扫描仪,最大梯度场强 33 mT/m、梯度切换率 180 mT/(m·ms),4 通道体感线圈。患者仰卧位,以泡沫固定头部并佩戴专用无磁耳机降噪,行骨盆、大腿、小腿横断面T₁WI、T₂WI和T₂WI抑脂成像。(1)T₁WI-快速自旋回波(TSE)序列:重复时间(TR)500 ms、回波时间(TE) 18 ms,扫描视野(FOV)230 mm×270 mm,矩阵为180×210,带宽 250 Hz,分辨率 1.00 mm×1.30 mm×

· 502 ·

5.00 mm,层厚为5 mm、层间距为0.50 mm,扫描时间 为180 s,共扫描28 层。(2) T₂WI-TSE:重复时间为 4000 ms、回波时间100 ms,扫描视野为230 mm× 270 mm,矩阵252×285,带宽为135 Hz,分辨率为 1.00 mm×1.30 mm×5.00 mm,层厚5 mm、层间距为 0.50 mm,扫描时间为160 s,共扫描28 层。(3)频谱 衰减反转恢复(SPAIR)-T₂WI抑脂成像:重复时间为 3462 ms、回波时间710 ms、反转时间(TI)90 ms,翻 转角(FA)90°,扫描视野230 mm×270 mm,矩阵为 568×366,带宽为227.70 Hz,分辨率为1.00 mm× 1.30 mm×5.00 mm,层厚5 mm、层间距0.50 mm,扫 描时间268 s,共扫描28 层。

2. 肌肉脂肪浸润和水肿分级 臀部检测臀大 肌、臀中肌、臀小肌、髂腰肌、梨状肌、闭孔内肌、闭 孔外肌、阔筋膜张肌、耻骨肌、竖脊肌、腰大肌、髂肌 共12块肌肉;大腿检测大收肌、股薄肌、长收肌、缝 匠肌、股直肌、股中间肌、股内侧肌、股外侧肌、股二 头肌、半腱肌、半膜肌共11块肌肉;小腿检测腓肠 肌、比目鱼肌、腓骨长肌、胫骨后肌、胫骨前肌、姆长 屈肌、姆长伸肌、趾长伸肌共8块肌肉。由2位10年 以上工作经验的影像科医师根据MRI图像独立进 行T₁WI脂肪浸润分级和T₂WI抑脂成像水肿分级。 (1)T₁WI脂肪浸润分级标准:分为0~4级,0级(无脂 肪浸润),T_IWI信号均匀,无脂肪浸润;1级(极轻度 脂肪浸润),T_IWI显示斑片状高信号累及所检肌 肉 < 30%;2级(轻度脂肪浸润),T₁WI显示斑片状高 信号累及所检肌肉的30%~60%;3级(中度脂肪浸 润),T₁WI显示斑片状高信号累及所检肌肉 > 60%~ 99%:4级(重度脂肪浸润),T,WI显示斑片状高信号 累及所检测肌肉的100%^[6]。T₁WI脂肪浸润分级≥ 3级为严重脂肪浸润。(2)T2WI抑脂成像水肿分级标 准:分为0~3级,0级,无水肿;1级,轻微肌束间水 肿;2级,轻微节段性或全面性水肿,肌束间和肌束 内均受累;3级,明显节段性或全面性水肿,肌束间 和肌束内均受累^[1]。T₂WI抑脂成像水肿分级3级为 严重水肿。

3. 统计分析方法 采用 SPSS 17.0 统计软件进 行数据处理与分析。计数资料以相对数构成比(%) 或率(%)表示;呈非正态分布的计量资料以中位数 和四分位数间距[$M(P_{25}, P_{75})$]表示;T₁WI脂肪浸润 分级、T₂WI抑脂成像水肿分级与临床严重程度分级 的相关分析采用 Spearman 秩相关分析。以 $P \leq$ 0.05 为差异具有统计学意义。

结 果

一、肌肉脂肪浸润和水肿特点

本组70例患者,每例检测31块肌肉,其中30块 肌肉(96.77%)出现脂肪浸润,23块肌肉(74.19%)出 现水肿,脂肪浸润比例高于水肿比例。

1. T₁WI 脂肪浸润分级 T₁WI 脂肪浸润分级 ≥ 2级的肌肉共21块,其中,臀大肌比例最高(95.71%,67/70),其次依次为臀中肌(92.86%,65/70)、臀小肌(92.86%,65/70)、大收肌(80%,56/70),均T₁WI 脂肪浸润分级 ≥ 3级(严重脂肪浸润)。脂肪浸润分级 ≤ 1级的肌肉共10块,其中,闭孔内肌0级(无脂肪浸润)比例最高(32.86%,23/70);胫骨后肌0级比例为零,而1级(极轻度脂肪浸润)比例最高(75.71%,53/70)。

2. T₂WI 抑脂成像水肿分级 T₂WI 抑脂成像水 肿分级 3 级(严重水肿)的肌肉共 5 块,分别为比目 鱼肌(22.86%,16/70)、股薄肌(14.29%,10/70)、大收 肌(10%,7/70)、耻骨肌(10%,7/70)、胫骨前肌 (5.71%,4/70)。

二、肌肉脂肪浸润和水肿与临床严重程度的相 关性

Spearman 秩相关分析显示,盆带肌群中臀大肌 $(r_s = 0.518, P = 0.016)$, $\Re \oplus \Pi(r_s = 0.528, P = 0.014)$, 臀小肌($r_s = 0.528, P = 0.014$)、髂腰肌($r_s = 0.695, P =$ (0.000)、梨状肌($r_s = 0.451, P = 0.040$)、耻骨肌($r_s =$ 0.567, P = 0.009)、竖脊肌($r_s = 0.499, P = 0.025$),大腿 肌 群 中 大 收 肌 (r_s = 0.607, P = 0.005)、长 收 肌 (r_s = 0.547, P = 0.013)、股直肌($r_s = 0.614, P = 0.004$)、股中 间肌($r_s = 0.566, P = 0.009$)、股内侧肌($r_s = 0.522, P =$ (0.018)、股外侧肌($r_s = 0.503$, P = 0.024)、股二头肌 (r_s = 0.508, P = 0.022), 小腿肌群中腓肠肌(r_s = 0.715, P = 0.001)、腓骨长肌($r_s = 0.571, P = 0.017$)、胫 骨后肌($r_s = 0.514$, P = 0.035)T₁WI 脂肪浸润分级与 临床严重程度分级呈正相关;其余肌肉T_iWI脂肪浸 润分级与临床严重程度分级无关联性(均P> 0.05,表1)。而所有肌肉T₂WI抑脂成像水肿分级与 临床严重程度分级均无关联性(P>0.05)。

讨 论

MRI软组织分辨力高且可获得多参数和多方位 成像,可以清晰显示肌肉炎症性水肿和病变部位纤 维化^[7],在肌肉病诊断、鉴别诊断、转归判断和动态

Muscle	Clinical Functional Scale		M I	Clinical Functional Scale	
	r _s value	P value	Muscle	rs value	P value
Gluteus maximus	0.518	0.016	Rectus femoris	0.614	0.004
Gluteus medius	0.528	0.014	Vastus intermedius	0.566	0.009
Gluteus minimus	0.528	0.014	Vastus medialis	0.522	0.018
Iliopsoas	0.695	0.000	Vastus lateralis	0.503	0.024
Piriformis	0.451	0.040	Biceps femoris	0.508	0.022
Obturator internus	0.358	0.111	Semitendinosus	0.380	0.099
Obturator externus	0.221	0.350	Semimembranosus	0.337	0.147
Tensor fasciae latae	0.199	0.388	Gastrocnemius	0.715	0.001
Pectineus	0.567	0.009	Soleus	0.385	0.127
Erector spinae	0.499	0.025	Peroneus longus	0.571	0.017
Psoas major muscle	0.412	0.071	Tibialis posterior	0.514	0.035
Iliacus	0.323	0.165	Tibialis anterior	0.127	0.628
Adductor magnus	0.607	0.005	Flexor hallucis longus	0.085	0.745
Gracilis	0.254	0.280	Extensor hallucis longus	0.149	0.569
Adductor longus	0.547	0.013	Extensor digitorum longus	0.149	0.569
Sartorius	0.324	0.164			

表1 31块肌肉T₁WI脂肪浸润分级与临床严重程度分级的相关分析

追踪等方面的优势越来越明显^[8-9]。Duchenne型肌 营养不良症的病理改变主要表现为肌细胞坏死吞 噬、炎性细胞浸润,以及纤维结缔组织增生、脂肪浸 润两大方面^[10],疾病早期为肌细胞破坏、炎性细胞 浸润,疾病中期表现为肌细胞坏死吞噬、炎性细胞 浸润以及纤维结缔组织增生、脂肪浸润并存,至疾 病晚期肌细胞严重缺失,肌纤维间隙被大量脂肪和 纤维结缔组织填充^[11]。

Duchenne型肌营养不良症的 MRI 征象以脂肪 浸润和水肿为主,但本研究结果显示,脂肪浸润比 例高于水肿比例,与既往研究结果相一致^[12-13]。本 研究31块肌肉中17块T₁WI脂肪浸润分级与临床严 重程度分级呈正相关,而T₂WI抑脂成像水肿分级与 临床严重程度分级均无关联性。疾病早期可见同 一肌肉脂肪浸润和炎症性水肿共存征象,至疾病晚 期仅表现为脂肪浸润和炎症性水肿共存征象,至疾病晚 期仅表现为脂肪浸润和炎症性水肿共存征象,至疾病晚 的人,与病理学特点相一致,提示T₁WI脂肪浸润分级 是评价肌肉受累程度的重要指标,如果肌肉出现严 重脂肪浸润(T₁WI脂肪浸润分级 ≥ 3级),表明疾病 已进展至晚期。在本研究中,主要承重肌肉或经常 活动肌肉的肌细胞胞膜承受的机械牵张力更大、损 害更严重,非承重肌肉或起协调作用的肌肉则损害 轻微,例如,臀大肌、臀中肌、臀小肌和大收肌的严 重脂肪浸润(T_iWI脂肪浸润分级≥3级)比例位列 第1~4位;小腿肌群中腓肠肌和腰骶部肌群中竖脊 肌在相应肌群中T_iWI脂肪浸润分级最高,提示上述 肌肉对相应肌群损害程度的评价更敏感;而闭孔内 肌、胫骨后肌、股薄肌、缝匠肌选择性受累较轻微, 往往至疾病晚期仍可以保留,与国外研究结果相一 致^[14-15],提示上述肌肉出现脂肪浸润表明疾病已进 展至晚期。

本研究结果显示,脂肪浸润较严重的肌肉其水 肿分级也较高,例如,严重脂肪浸润(T₁WI脂肪浸润 分级≥3级)的前4位肌肉依次是臀大肌、臀小肌、 臀中肌、大收肌,其水肿分级的比例分别位列第2、 5、3、6位;而炎症性水肿较严重的肌肉其脂肪浸润 分级并未相应升高,例如,严重水肿(T₂WI抑脂成像 水肿分级3级)的第1位是比目鱼肌,但其脂肪浸润 分级的比例仅位列第16位,因此我们推测,脂肪浸 润较明显的肌肉在疾病早期表现为炎症性水肿,故 在临床严重程度分级较低的患者中可以检测到,从 而有助于提高该肌肉出现炎症性水肿的比例。 Baron等^[16]和Iyer等^[17]的研究亦支持此观点,他们 认为,肌肉出现脂肪浸润前多表现为肌细胞坏死吞 噬、炎性细胞浸润和水肿。然而炎症性水肿较严重 的肌肉并不一定为脂肪浸润较严重的肌肉,可能与 Duchenne型肌营养不良症自身病理学特征有关,表 现为纤维结缔组织增生,以脂肪浸润为主,炎症坏 死不突出,即所有肌肉最终均有可能发生严重脂肪 浸润,但并非所有肌肉均发生严重水肿。此外,与 病理改变不同, MRI 呈水肿征象不一定是炎性细胞 浸润,这是由于MRI质子成像多是基于水分子平面 的成像,水分子移动速度下降,T₂WI和T₂WI-短时间 反转恢复(STIR)序列呈高信号。本研究结果显示, I型纤维占优势的肌肉水肿分级更高,以小腿后组 肌群中比目鱼肌和腓肠肌为例,比目鱼肌 I 型纤维 占优势^[18],出现严重水肿比例最高,而腓肠肌Ⅱ型 纤维占优势,较早出现脂肪浸润。研究显示,I型 纤维毛细血管网密度较Ⅱ型纤维高^[19]。推测Ⅰ型 纤维病变时更易发生毛细血管内皮肿胀^[20],水分子 移动速度下降, MRI表现为水肿征象^[21]。此外, 由 于 I 型纤维微循环代偿较好,缺血坏死后的脂肪变 性速度较Ⅱ型纤维缓慢,故疾病早期MRI更多表现 为水肿而非脂肪浸润。

总之, Duchenne型肌营养不良症肌肉脂肪浸润 程度与临床严重程度一致性较好, 而水肿存在个体 化差异, 提示 T_iWI 脂肪浸润分级是反映 Duchenne 型肌营养不良症临床严重程度的理想指标。

参考文献

- [1] Carlo B, Roberta P, Roberto S, Marina F, Corrado A. Limbgirdle muscular dystrophies type 2A and 2B: clinical and radiological aspects[J]. Basic Appl Myol, 2006, 16:17-25.
- [2] Hiepe P, Gussew A, Rzanny R, Anders C, Walther M, Scholle HC, Reichenbach JR. Interrelations of muscle functional MRI, diffusion - weighted MRI and (31) P - MRS in exercised lower back muscles[J]. NMR Biomed, 2014, 27:958-970.
- [3] Jennekens FG, ten Kate LP, de Visser M, Wintzen AR. Diagnostic criteria for Duchenne and Becker muscular dystrophy and myotonic dystrophy [J]. Neuromuscul Disord, 1991, 1:389-391.
- [4] Forbes SC, Willcocks RJ, Triplett WT, Rooney WD, Lott DJ, Wang DJ, Pollaro J, Senesac CR, Daniels MJ, Finkel RS, Russman BS, Byrne BJ, Finanger EL, Tennekoon GI, Walter GA, Sweeney HL, Vandenborne K. Magnetic resonance imaging and spectroscopy assessment of lower extremity skeletal muscles in boys with Duchenne muscular dystrophy: a multicenter cross sectional study [J]. PLoS One, 2014, 9: E106435.
- [5] Bushby K, Finkel R, Birnkrant DJ, Case LE, Clemens PR, Cripe L, Kaul A, Kinnett K, McDonald C, Pandya S, Poysky J, Shapiro F, Tomezsko J, Constantin C; DMD Care Considerations Working Group. Diagnosis and management of Duchenne muscular dystrophy, part 1: diagnosis, and pharmacological and psychosocial management[J]. Lancet Neurol, 2010, 9:177-189.
- [6] Kim HK, Laor T, Horn PS, Racadio JM, Wong B, Dardzinski BJ. T₂ mapping in Duchenne muscular dystrophy: distribution of disease activity and correlation with clinical assessments [J].

Radiology, 2010, 255:899-908.

- [7] Díaz-Manera J, Llauger J, Gallardo E, Illa I. Muscle MRI in muscular dystrophies[J]. Acta Myol, 2015, 34:95-108.
- [8] Park D, Park JS. Quantitative assessment of trunk muscles involvement in patients with myotonic dystrophy type 1 using a whole body muscle magnetic resonance imaging[J]. Eur Neurol, 2017, 77:238-245.
- [9] Park JS, Park D. Five-year serial follow-up of muscle MRI in adult onset myotonic dystrophy type 1: a case report [J]. Medicine (Baltimore), 2018, 97:E9379.
- [10] Bettica P, Petrini S, D'Oria V, D'Amico A, Catteruccia M, Pane M, Sivo S, Magri F, Brajkovic S, Messina S, Vita GL, Gatti B, Moggio M, Puri PL, Rocchetti M, De Nicolao G, Vita G, Comi GP, Bertini E, Mercuri E. Histological effects of givinostat in boys with Duchenne muscular dystrophy [J]. Neuromuscul Disord, 2016, 26:643-649.
- [11] Spinazzola JM, Kunkel LM. Pharmacological therapeutics targeting the secondary defects and downstream pathology of Duchenne muscular dystrophy [J]. Expert Opin Orphan Drugs, 2016, 4:1179-1194.
- [12] Vohra R, Batra A, Forbes SC, Vandenborne K, Walter GA. Magnetic resonance monitoring of disease progression in mdx mice on different genetic backgrounds[J]. Am J Pathol, 2017, 187:2060-2070.
- [13] Barp A, Bello L, Caumo L, Campadello P, Semplicini C, Lazzarotto A, Sorarù G, Calore C, Rampado A, Motta R, Stramare R, Pegoraro E. Muscle MRI and functional outcome measures in Becker muscular dystrophy[J]. Sci Rep, 2017, 7: 16060.
- [14] Marden FA, Connolly AM, Siegel MJ, Rubin DA. Compositional analysis of muscle in boys with Duchenne muscular dystrophy using MR imaging[J]. Skeletal Radiol, 2005, 34:140-148.
- [15] Mantuano P, Sanarica F, Conte E, Morgese MG, Capogrosso RF, Cozzoli A, Fonzino A, Quaranta A, Rolland JF, De Bellis M, Camerino GM, Trabace L, De Luca A. Effect of a long-term treatment with metformin in dystrophic mdx mice: a reconsideration of its potential clinical interest in Duchenne muscular dystrophy[J]. Biochem Pharmacol, 2018, 154:89-103.
- [16] Baron D, Magot A, Ramstein G, Steenman M, Fayet G, Chevalier C, Jourdon P, Houlgatte R, Savagner F, Pereon Y. Immune response and mitochondrial metabolism are commonly deregulated in DMD and aging skeletal muscle[J]. PLoS One, 2011, 6:E26952.
- [17] Iyer SR, Shah SB, Valencia AP, Schneider MF, Hernández-Ochoa EO, Stains JP, Blemker SS, Lovering RM. Altered nuclear dynamics in MDX myofibers[J]. J Appl Physiol (1985), 2017, 122:470-481.
- [18] Riley DA, Van Dyke JM, Vogel V, Curry BD, Bain JL, Schuett R, Costill DL, Trappe TA, Minchev K, Trappe SW. Soleus muscle stability in wild hibernating black bears [J]. Am J Physiol Regul Integr Comp Physiol, 2018. [Epub ahead of print]
- [19] Noseworthy MD, Bulte DP, Alfonsi J. BOLD magnetic resonance imaging of skeletal muscle[J]. Semin Musculoskelet Radiol, 2003, 7:307-315.
- [20] Korzeniewski B. Regulation of oxidative phosphorylation is different in electrically- and cortically-stimulated skeletal muscle [J]. PLoS One, 2018, 13:E0195620.
- [21] Winters KV, Reynaud O, Novikov DS, Fieremans E, Kim SG. Quantifying myofiber integrity using diffusion MRI and random permeable barrier modeling in skeletal muscle growth and Duchenne muscular dystrophy model in mice[J]. Magn Reson Med, 2018.[Epub ahead of print]

(收稿日期:2018-06-06)